(19) 日本国特許庁 (JP) (12) 公開特許公報 (A)

(11)特許出願公開番号

特開平10-248575

(43)公開日 平成10年(1998) 9月22日

(51) Int.Cl.*		識別記号	FI
C 1 2 N	15/09	ZNA	C 1 2 N 15/00 Z NAA
C07H	21/04		C 0 7 H 21/04 B
C 1 2 N	1/19		C 1 2 N 1/19
	9/02		9/02
C 1 2 P	7/04		C12P 7/04
		*	査請求 未請求 請求項の数9 OL (全 54 頁) 最終頁に続く
(21)出職番号	}	特膜平 9-58012	(71) 出版人 000253503 蘇蘭麦酒株式会社
(22)出廣日		平成9年(1997)3月12日	東京都中央区新川二丁目10番1号 (72)発明者 三沢 典彦
特許法第304	·练1項	適用申請有り 平成9年3月5日	
		学会発行の「日本農芸化学会誌7	
臨時増刊号」に発表			(72) 発明者 島田 裕士
			神奈川県横浜市金沢区福浦1-13-5 麒
			聯发酒株式会社基盤技術研究所内
			(72)発明者 三浦 裕
			神奈川県横浜市金沢区福浦 1 -13-5 麒
			蒙 麦酒株式会社 基盤 技術研究所内
			(74)代理人 弁理士 平木 祐輔 (外1名)
			最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 カロチノイド生産の増量に有用な遺伝子、およびカロチノイドの製造法

(57)【要約】

【解決手段】 以下の(a)又は(b)のペプチドをコ ードする遺伝子:

- (a) 配列番号1記載のアミノ酸配列からなるペプチ
- (b) 配列番号1記載のアミノ酸配列において1もしく は数個のアミノ酸が付加、欠失もしくは置換されたアミ ノ酸配列からなり、かつHMG-CoA レダクターゼ活性を有 するペプチド。; 上記の遺伝子をカロチノイド生合成遺 伝子とともに酵母に導入し、該酵母を培地に培養して培 養物からカロチノイドを得ることを特徴とする、カロチ ノイドの製造法;カロチノイド生合成遺伝子を、酵母Ca ndida utilisに導入し発現させることを特徴とする、カ ロチノイドの製造法:上記の遺伝子およびカロチノイド 生合成遺伝子を導入した酵母.

【効果】 本発明によれば、カロチノイド生産の増量に 有用な遺伝子が提供される。当該遺伝子をカロチノイド 合成遺伝子群とともに酵母に導入し、同時に発現させる ことにより、有用なカロチノイドを大量に生産すること ができる。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 以下の(a)又は(b)のペプチドをコ ードする遺伝子:

- (a) 配列番号1記載のアミノ酸配列からなるペプチ
- (b)配列番号1記載のアミノ酸配列において1もしく は数個のアミノ酸が付加、欠失もしくは置換されたアミ ノ酸配列からなり、かつHMG-CoA レダクターゼ活性を有 するペプチド.

生合成遺伝子とともに酵母に導入し、該酵母を培地に培 養して培養物からカロチノイドを得ることを特徴とす る、カロチノイドの製造法。

【請求項3】 酵母がCandida utilisである請求項2記 載のカロチノイドの製造法。

【請求項4】 カロチノイド生合成遺伝子がファルネシ ルピロリン酸からカロチノイドを合成するのに必要とさ れる遺伝子群である、請求項2記載の製造法。

【請求項5】 カロチノイド生合成遺伝子を、酵母Cand チノイドの製造法。

【請求項6】 カロチノイド生合成遺伝子がファルネシ ルピロリン酸からカロチノイドを合成するのに必要とさ れる遺伝子群である請求項5記載の製造法。

【請求項7】 カロチノイドがアスタキサンチン、リコ ペンまたはβ-カロチンである請求項2~6記載のカロ チノイドの製造法。

【請求項8】 請求項1に記載の遺伝子およびカロチノ イド生合成遺伝子を導入した酵母。

【請求項9】 Candida utilisである請求項8記載の酵 30

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、カロチノイド生産 の増量に有用な遺伝子、およびカロチノイドの製造法に 関する。

[0002]

【従来の技術】カロチノイド (carotenoid、カロテノイ ドとも呼ばれる)とは、通常、炭素鎖が40のイソプレン 骨格からなる自然界に豊富に存在する天然色素の総称で 40 ある。現在までに、約600種類のカロチノイドが単離さ れている (Pfander, H., ed., Key to Carotenoids. Ba sel, Birkhauser, 1987)。カロチノイドの中でも、特 に、アスタキサンチン、リコペン、β-カロチンは、赤 色や黄色の天然着色料として、癌予防や免疫賦活活性を 有する栄養価改善剤として、食用や飼料用にすでに実用 化され、有望視されているものである(三沢典彦、カロ テノイドの生理活性とバイオテクノロジー, FFIジャー ナル、169、90-94、1996)。

【0003】カロチノイドは、ステロール、ドリコー

ル、キノン、及びその他のイソプレノイドと途中まで共 通なイソプレン基本生合成経路によって合成される。ア セチルCoA、アセトアセチルCoAを経て合成されたヒドロ キシメチルグルタリル-CoA (HMG-CoA) は、HMG-CoAレダ クターゼによりメバロン酸に変換される。図1に示すよ うに、メバロン酸は、シホスホメバロン酸、シピロホス ホメバロン酸を経た後、最初のイソプレノイドであるCs のイソペンテニルピロリン酸(IPP)が合成される。IPP は異性化反応によりジメチルアリルピロリン酸 (DMAP

【請求項2】 請求項1に記載の遺伝子をカロチノイド 10 P)に変換され、さらに、DMAPPは、CsのIPPと順次、縮 合することにより、Cloのゲラニルピロリン酸(GPP)、 C15のファルネシルピロリン酸(FPP)、C20のゲラニル ゲラニルピロリン酸 (GGPP) というふうに、炭素数を5 つづつ延ばしていく(図1参照)。

【0004】カロチノイドに特異的な生合成経路は、GG PPにおいてイソプレン基本生合成経路から分岐する。す なわち、2分子のGGPPが縮合して、最初のカロチノイド である無色のフィトエン(phytoene)が合成される。フ ィトエンは、不飽和化反応により、順次、二重結合が導 ida utilisに導入し発現させることを特徴とする、カロ 20 入されることにより、フィトフルエン (phytofluene; フィトエンに二重結合1個)、よーカロチン(よ-caroten e;二重結合2個)、ノイロスポレン(neurosporene;二 重結合3個)、リコペン(lycopene; 二重結合4個)に変 換される。さらに、リコペンは環化反応によりβ-カロ チン (β-carotene) や α -カロチン (α -carotene) に 変換される。そして、 β -カロチンや α -カロチンに水酸 基やケト基などが導入され、ゼアキサンチン(zeaxanth in)、ルテイン(lutein)、アスタキサンチン(astaxa nthin) などの種々のキサントフィルが合成される。

【0005】一方、カロチノイドの生合成を担う遺伝子 の知見も、近年大きく進展した。現在までに、多くのカ ロチノイド生合成遺伝子が、植物常在 (epiphytic) 細 菌Erwinia やトマト、赤ピーマンなどの植物を始めとし て、光合成細菌Rhodobacter、ラン藻Synechococcus PCC 7942、カビNeurospora crassaなど、種々の生物から単 離され、それらの機能が明らかにされた(三沢典彦、遺 伝子レベルで解明されたカロチノイド生合成経路、蛋白 質核酸酵素, 41, 337-346, 1996)。

【0006】植物常在細菌Erwiniaのカロチノイド生合 成遺伝子群は、FPPを最初の前駆体として、フィトエ ン、リコペン、β-カロチン、ゼアキサンチンなどの有 用カロチノイドを生産させるための遺伝子を供給するこ とができる(図2参照)(三沢典彦,遺伝子レベルで解 明されたカロチノイド生合成経路、蛋白質核酸酵素、4 1,337-346, 1996).

【0007】これらのカロチノイド生合成遺伝子を用い て適切な微生物を形質転換し発現させることによって、 その微生物に、これらの有用カロチノイドの生合成能を 新たに付与したり、カロイノイドの代謝経路を変えたり 50 する種々の試みもなされている(三沢典彦、セミナー室 メタボリックエンジニアリングの展開-2. 大腸菌・酵母によるカロテノイド生産,化学と生物,35,60-6 8,1997、および、三沢典彦,イソプレノイド生合成遺伝子による植物の代謝工学,第33回植物化学シンボジウム講演要旨集,22-32,1997)。

【0008】例えば、FPPからB-カロチンの生合成に必 要な4つのcrt 遺伝子であるcrtE,crtB, crtI, crtYを 導入することにより、導入された微生物にβ-カロチン を産生させることができる(図2参照)。また、アスタ キサンチンを産生する海洋細菌Agrobacterium aurantia 10 cum から得られたカロチノイド生合成遺伝子群をErwini aのカロチノイド遺伝子と組み合わせて発現させること により、大腸菌などの微生物に、さらに、アスタキサン チン、カンタキサンチンなどを生産させることも可能と なった(図2参照)(三沢典彦、遺伝子レベルで解明さ れたカロチノイド生合成経路、蛋白質核酸酵素、41,33 7-346, 1996、及び、Misawa, N., Satomi, Y., Kondo, K., Yokoyama, A., Kajiwara, S., Saito, T., Ohtani, T., Miki, W. Structure and functional analysis o f a marine bacterial carotenoid biosynthesis gene cluster and astaxanthin biosynthetic pathway propo sed at the gene level. J. Bacteriol., 177, 6575-6 584, 1995).

【0009】しかしながら、遺伝子工学的試みによって しても、既存の発酵法にカロチノイドの生産量において 劣るのが現状であった。たとえば、β-カロチンの合成 に必要な4つのcrt 遺伝子、crtE, crtB, crtI, crtYを 酵母Saccharomyces cerevisiaeに導入し、発現させて も、その酵母は、わずか0.01% (100 μg/g 乾重量)の β-カロチンしか生産しなかった(Yamano, S., Ishii, T., Nakagawa, M., Ikenaga, H., Misawa, N., Metabol ic engineering for production of β -caroteneand ly copene in Saccharomyces cerevisiae. Biosci. Biote ch. Bi∝hem., 58, 1112-1114, 1994、及び、Ausich, R. L., Brinkhaus, F. L., Mukharji, I., Proffitt, J. H., Yarger, J. G., Yen, H.-C. B., Biosynthesis of carotenoids in genetically engineered hosts. Pat ent application, PCT WO/91/13078, 1991). Itili. アスタキサンチンまたはB-カロチンを0.05% (500 μ g /g乾重量) 生産する酵母Phaffia rhodozymaの突然変異 株と比べても、かなり劣っている (Girard, P., Falcon nier, B., Bricout, J., Vladescu, B., Appl. Microbi ol. Biotechnol., 41, 183-191, 1994).

【0010】一方、アスタキサンチンや8-カロチンは、有機合成法によっても合成される。有機合成法においては、価格的には、従来の発酵法によるカロチノイド生産に勝っているものの、これらのカロチノイドが飼料や食品添加剤として用いられることを考慮すると、反応時に生ずる副生成物等の面で問題が残り、また、消費者の天然物嗜好にも反している。

4

【0011】従来、有用カロチノイドの微生物生産を行うためには、もともと、そのカロチノイドを十分量合成できる微生物を探し、培養条件の検討や突然変異処理などによって、その生産量を上げることを試みることぐらいしか検討できることはなかった。これに対して、遺伝子工学的手法によれば、生産菌となる微生物のカロチノイド合成能の有無にかかわりなく、増殖が容易でしかも早く、たとえ食用として用いても安全性が保証されているような微生物を、カロチノイド生産のための宿主として選ぶことを検討できる。

【0012】したがって、カロチノイド生合成遺伝子の利用して遺伝子工学的にカロチノイドを生産するにあたっては、発現に最適な微生物を選びだし、その微生物にどこまで効率的にカロチノイドを生産させられるか、および、その微生物に最終的に蓄積するカロチノイドの含量をどこまで上げられるかということにかかっているのである。

[0013]

【発明が解決しようとする課題】本発明の課題は、カロチノイド生合成遺伝子を宿主に導入してカロチノイドを遺伝子工学的手法により生産するにあたり、従来の発酵法に凌駕しうる生産量を上げることができ、しかも価格的には有機合成法に勝るような、効率的なカロチノイドの製造法を提供することにある。

[0014]

【課題を解決するための手段】本発明者らは、上記課題を解決すべく鋭意研究を重ねた結果、(1) 有用カロチノイド合成のための宿主となる微生物として、食品・飼料用酵母であるCandidautilis (トルラ酵母)を宿主となる微生物として選択すること、(2) またHMG-CoAレダクターゼのコア酵素部分をコードする遺伝子をカロチノイド合成遺伝子とともにC. utilis等のカロチノイド産生酵母に導入し、発現させることによってその酵母のカロチノイド生産量を数倍上げることができる技術を確立し、本発明を完成するに到った。

【0015】すなわち、本発明は、以下の(a)又は

- (b) のペプチドをコードする遺伝子:
- (a)配列番号1記載のアミノ酸配列からなるペプチド。
- (0 (b)配列番号1記載のアミノ酸配列において1もしくは数個のアミノ酸が付加、欠失もしくは置換されたアミノ酸配列からなり、かつHMG-CoA レダクターゼ活性を有するペプチドである。

【0016】本発明はまた、上記の遺伝子をカロチノイド生合成遺伝子とともに酵母に導入し、該酵母を培地に培養して培養物からカロチノイドを得ることを特徴とする、カロチノイドの製造法である。さらに、本発明は、カロチノイド生合成遺伝子を、酵母Candida utilisに導入し発現させることを特徴とする、カロチノイドの製造50法である。さらにまた、本発明は、上記の遺伝子および

カロチノイド生合成遺伝子を導入した酵母である。以 下、本発明を詳細に説明する。

[0017]

【発明の実施の形態】

1. カロチノイド高生産のための検討

(1) 宿主微生物の選択

本発明において、有用カロチノイド合成のための宿主と なる微生物として、食品・飼料用酵母であるCandida ut ilis (トルラ酵母)を使用する。C. utilisは、米国食 品医薬品局 (FDA) により、S. cerevisiae、Kluyveromy 10 ces属酵母とともに食品利用が認められた数少ない安全 件 (GRAS) 酵母であり、現在、日本では、医薬品・食品 用グルタチオンや調味料用RNAの生産などに用いられて いる。また、C. utilisは、S. cerevisiae同様に、安価 な培地である糖蜜で増殖できるが、S. cerevisiaeと違 って、好気的条件においては、生育阻害の原因物質であ るエタノールをまったく生成しないので、高密度培養が 可能である。

【0018】カロチノイド生合成遺伝子をC. utilisに 導入することにより、カロチノイドを高生産を確認する には、例えば以下のようにして行うことができる。Erwi niauredovoraのリコペン合成に必要な遺伝子であるcrt E, crtB, crtIを、それぞれC. utilis由来のグリセルア ルデヒド-3リン酸脱水素酵素(GAP)、ホスホグリセル 酸キナーゼ (PGK)、プラズマ膜ATPase (PMA)遺伝子のプ ロモーターとターミネーター配列の間に組み込み、シク ロヘキシミド耐性L41遺伝子を薬剤耐性マーカー遺伝子 としたプラスミドを構築し、このプラスミドをC. utili s IFD 0988株のリボソームタンパク質をコードするL41 遺伝子部位内に挿入する。この薬剤耐性マーカー遺伝子 30 末端の制限酵素認識部位の外側に、さらに2 bp程度余分 を用いたC. utilisの形質転換法は、本発明者らによる 文献 (Kondo, K., Saito, T., Kajiwara, S., Takagi, M., Misawa, N., A transformation system for the ye ast Candida utilis: Use of a modified endogenous r ibosomal protein gene as a drug-resistant marker a nd ribosomal DNA as an integration target for vect or DNA. J. Bacteriol., 177, 7171-7177, 1995)によ り行うことができる。

【0019】(2) カロチノイド生合成遺伝子のコドン 使用の改変

本発明においては、アスタキサンチン合成に関与する植 物常在細菌Erwinia uredovoraのcrtE, crtB, crtI, crt Y遺伝子および海洋細菌Agrobacterium aurantiacum由来 のcrtZ, crtW遺伝子の構造遺伝子の計6遺伝子について コドン使用の改変を行う。

【0020】まず、上記6遺伝子の全てについてC. uti lis由来のGAP構造遺伝子のコドン使用頻度を参考に全合 成を行う。合成は、作製する遺伝子において、それがコ ードするアミノ酸配列を全く変化させることなく、それ ぞれのアミノ酸をコードするコドンの種類だけを変化さ 50 うことを考えれば、この化学合成法よりも酵母Candida

せるように行う。具体的には、それぞれの遺伝子に含ま れるメチオニン、およびトリプトファンを除いた18アミ ノ酸について、それをコードするコドンがC. utilis由

6

来のGAP構造遺伝子で多く使用されているものをなるべ く使用するように設計を行う。

【0021】遺伝子の全合成は以下の方法により行うこ とができる。構造遺伝子を数個のセグメントに分割して 合成した後、制限酵素切断部位を利用したライゲーショ ンが可能なように、適切な制限酵素認識部位が構造遺伝 子中に約250~300 bpおきに生じるように塩基配列の設 計を行う。まず、設計した遺伝子の塩基配列に従って、 2対の50~100塩基程度の1本鎖オリゴヌクレオチドを 常法で合成し、これを鋳型とする1回目のPCR法を行 い、2本鎖のセグメントを合成する。より具体的には、 たとえば、図3に摸式図を示したように、110 bpの2本 鎖DNAを合成する場合、2本の60塩基のオリゴヌクレオ チド3および3Cをそれぞれの3'末端側で約60 bpの相補鎖 を形成するように合成し、このオリゴヌクレオチドを鋳 型として、標準的な条件により1回目のPCR反応を行う ことにより、目的の2本鎖DNAが得られる。さらに、約3 10 bpの2本鎖DNAを合成する場合、上述のようにして得 られた2本鎖DNA、および、60塩基の2本のオリゴヌク レオチド2と2Cを用いて、2回目のPCR反応を行う。最後 に、この2回目のPCRで得られた2本鎖DNA、および、60 塩基の2本のオリゴヌクレオチド1と1Cを用いて、3回 目のPCR反応を行い、最終的に目的とする2本鎖DNAを得 る。なお、この最終的に合成された2本鎖DNAの両末端

な配列が付加しておく。 【0022】(3) カロチノイド生産の増量に有用な遺

には、特異的な制限酵素部位が存在するようにデザイン

しており、さらに、制限酵素の消化が容易なように、両

本発明における、カロチノイド生産の増量に有用な遺伝 子は、以下の(a)又は(b)のペプチドをコードする 遺伝子:

- (a)配列番号1記載のアミノ酸配列からなるペプチ
- (b)配列番号1記載のアミノ酸配列において1もしく 40 は数個のアミノ酸が付加、欠失もしくは置換されたアミ ノ酸配列からなり、HMG-CoA レダクターゼ活性を有する ペプチドである。また、本発明における、カロチノイド 生産の増量に有用な遺伝子は配列番号2に示した塩基配 列を有するもののほか、縮重コドンにおいてのみ異なる 同一のポリペプチドをコードする縮重異性体をも包含す るものである。

【0023】上記遺伝子を取得する一つの手段は、核酸 合成の方法に従って、その鎖長の少なくとも一部を化学 合成することであるが、結合アミノ酸が多数であるとい utilisなどの染色体DNAまたはcDNAライブラリーを大腸 菌で作製し、このライブラリーから遺伝子工学の分野で 慣用されている方法、たとえば適当なプローブによるハ イブリダイゼーション法、により、これを取得するほう が好ましい。

【0024】具体的には、まず、Candida utilis IFO 0 988の染色体DNAを調製し、S. cerevisiaeの2種類のHMG -CoA レダクターゼのアイソザイム(Hag1p, Hag2p)の うちの一つであるHog1pのアミノ酸配列を参考にしてPCR 用プライマーを合成し、この染色体DNAを鋳型としてPCR 10 使用することができる。 を行い、S. cerevisiaeのHMG1遺伝子と相同性のあるDNA 断片を取得する。さらに、このDNA断片をプローブとし て、常法にしたがって作製されたCandida utilis IFO 0 988の染色体DNAライブラリーをスクリーニングすること により、最終的に、配列番号4に示す、全長のC. utili sのHMG-CoA レダクターゼ遺伝子を取得できる。この、 C. utilisのHMG-CoAリダクターゼからN末側の膜糞通領 域を除いたC末側の酵素触媒領域のみをコードする改変 遺伝子が、上記のカロチノイド生産の増量に有用な遺伝 子である。

【0025】2. 酵母の形質転換および遺伝子発現 酵母への外来遺伝子の導入および発現のための手順ない し方法は、遺伝子工学の分野により慣用されているもの であればいずれもよく、例えば、"Vectors forcioning genes", Methods in Enzymology, 216, p. 469-631, 199 mic Press、および、"Other bacterial sy stems". Methods in Enzymology, 204, p. 305-636, 199 1. Academic Press 参照) に準じて実施すればよい。

【0026】酵母Saccharomyces cerevisiaeへの外来遺 伝子の導入法は、リチウム法などすでに確立された方法 30 があり、それを用いて行えばよい(たとえば、秋山裕一 監修バイオインダストリー協会編集、「酵母のニューバ イオテクノロジー」医学出版センター刊参照)。酵母で の外来遺伝子の発現は、PGK やGAP(GPD)等のプロモータ 一およびターミネーターを用いて、外来遺伝子をこのプ ロモーターとターミネーターの間に転写のリードスルー を受けるように挿入した発現力セットを構築し、この発 現カセットを、S. cerevisiaeのベクター、たとえば、Y Rp系 (酵母染色体のARS配列を複製起点とする酵母用マ 起点を持つ酵母用マルチコピーベクター)、YIp系(酵 母の複製起点を持たない酵母染色体組込み用ベクター) 等のベクターに挿入することにより行うことができる (前述の「酵母のニューバイオテクノロジー」医学出版 センター刊、日本農芸化学会ABCシリーズ「物質生産の ための遺伝子工学」朝倉書店刊、および、Yamano, S., Ishii, T., Nakagawa, M., Ikenaga, H., Misawa, N., Metabolic engineering for production of β -carotene and lycopene in Saccharomyces cerevisiae". Biosc i. Biotech. Biochem., 58, 1112-1114, 1994参照)。

【0027】酵母Candida utilisへの外来遺伝子の導入 法については、すでに本発明者らにより開示された方法 (近藤、三沢、梶原、特開平8-173170)に従って実施で きる。具体的にはシクロヘキシミド耐性遺伝子、G418耐 性遺伝子、あるいはハイグロマイシン耐性遺伝子などの 薬剤耐性マーカー遺伝子を含んだプラスミドを直鎖状に した後、電気パルス法もしくはリチウム法によって、染 色体上に組み込むことができる。外来遺伝子の発現には 同特許に記載されたGAP、PGK、PMAなどのプロモーターを

【0028】酵母Phaffia rhodozymaへの外来遺伝子の 導入法については、Van Ooyenらにより、開示された方 法(Transformation of Phaffia rhodozyma W094/06918 Van Ooyen et al 1994) により、G418耐性遺伝子など の選択マーカー遺伝子を含むプラスミドをリチウム法な どによって染色体上に組み込むことができる。

【0029】酵母Candida tropicalisへの外来遺伝子の 導入は、特開平4505557により開示された方法で、ま た、Yarrowia lipolyticaへの外来遺伝子の導入は、特 開昭、60199386、特開昭6121087、特開昭63164889など により開示された方法により、それぞれ実施可能であ

【0030】(2) において全合成されたカロチノイド合 成遺伝子を宿主C. utilisに導入することにより、カロ チノイドを生産させるには、例えば以下のようにして行 うことができる。

【0031】(リコペンの生産)(2)で合成したcrtE, c rtB, crtI遺伝子をそれぞれ、C. utilis由来のGAP, P1 4,PGK遺伝子のプロモーターとGAP、PMA、PGK 遺伝子の ターミネーター配列の間に挟んで、シクロヘキシミド耐 性L41遺伝子を薬剤耐性マーカー遺伝子として、C. util is IFO 0988株のリボソームDNA部位内に導入する. なお、P14のプロモーター配列は、すでに開示された特 許明細書(特開平8-173170)に記述されている。その結 果得られたC. utilis形質転換体は、菌体乾重量あたり 1.1 mgものリコペンを生産でき、これは、コドン使用を 改変する前の値の約1.5倍である。

【0032】(β-カロチンの生産)(2)で合成したcrt E、crtI、crtB、crtY遺伝子を、GAP、PGKの外にC.utili ルチコピーベクター)、YEp系(酵母の2μm DNAの複製 40 s由来のP14および P57プロモーター配列(特開平8-1731 70参照)と、GAP、PGK、PMAのターミネーター配列の間 にそれぞれ挟んで、シクロヘキシミド耐性L41遺伝子を マーカー遺伝子としたプラスミドを構築し、C.utilisの リボソームDNA部位内に導入する。

> 【0033】(アスタキサンチンの生産)(2)で合成し た、crtB, crtY, crtW遺伝子を P14, PGK, GAPのプロモ ーター配列と、PMA、PGK、GAPのターミネーター配列の 間にそれぞれ挟んでシクロヘキシミド耐性L41遺伝子を マーカー遺伝子としたプラスミドと、crtE, crtI, crtZ 50 遺伝子をGAP, PGK, P14のプロモーター配列と GAP, PG

K. PMAターミネーター配列の間にそれぞれ挟んでシクロ ヘキシミド耐性L41遺伝子をマーカー遺伝子としたプラ スミドを、同時にC. utilisのL41遺伝子座に導入する (co-transformation).

【0034】色素定量を行ったところβ-カロチン生産 株については乾燥重量あたり*B-*カロチン0.079%、アス タキサンチン生産株についてはアスタキサンチン0.034 %であった。アスタキサンチン生産量では、同色素を生 産する酵母Phaffia rhodozymaの変異処理を行う前の値 来法の変異処理を行うことによっても、さらにその含量 を増加させることも可能である。

【0035】また、(3) の改変遺伝子を、C. utilis由 来のGAP遺伝子のプロモーターとターミネーター配列の 間に挟んで、ハイグロマイシン耐性遺伝子を薬剤耐性マ ーカー遺伝子として、リコペンを産生するC. utilis 形 質転換体のリボソームDNA部位に導入すると、得られた C. utilis形質転換体のリコペン産生量は改変遺伝子を 導入する前の値の約4倍となる。ところが、C. utilis のHMG-CoAリダクターゼ遺伝子の全長を、同様にして、 リコペンを産生するC. utilis 形質転換体のリボソーム DNA部位に導入し発現させたものでは、リコペンの生産 量の増強はほとんど見い出されない。

【0036】3. 微生物の寄託

本発明のカロチノイド生産の増量に有用な遺伝子を含む 大腸菌、および本発明によるリコペン、アスタキサンチ ンを生産するCandida utilisは、それぞれ工業技術院生 命工学工業技術研究所に下記の通りに寄託されている。 【0037】(i)JM109(pChGRH)(大腸菌)

寄託番号: FERM BP-5837

受託年月日:平成9年2月25日

(ii) 0988 (pChGRH, pCLR1EBI-3) (リコペン産生Candi da utilis)

寄託番号: FERM BP-5838

受託年月日: 平成9年2月25日

(iii) 0988 (pCLBWY1, pCLEIZ1) (アスタキサンチン産 生Candida utilis)

寄託番号: FERM BP-5839 受託年月日:平成9年2月25日

[0038]

【実施例】以下の実施例は、本発明をさらに具体的に説 明するためのものであり、本発明を限定するものではな い。なお、ここで用いられた通常の遺伝子組換え実験 は、特に言及されていない場合は、標準的な方法(Samb rook, J., Fritsch, E. F., Maniatis, T., "Molecular cloning -A laboratory manual." Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989) に基づいている。

【0039】〔実施例1〕 リコペン生産用プラスミド pCLEBI13-2の作製

(1) crtE、crtB、crtI遺伝子のオープンリーディングフ 50 ニングした。そして、これら2つのDNA断片を、それぞ

レームの取得

植物常在細菌Erwinia uredovoraのcrtE、crtB、及び、c rtI遺伝子のオープンリーディングフレームをコードす るそれぞれのDNA断片は、プラスミド pCRA16 (Misawa, N. et al., J. Bacteriol. .172, 6704-6712, 1990) を鋳型としてPCR法によって取得した。PCR用プライマー は、オープンリーディングフレームの開始コドンから1 塩基はさんで5 側にXbal認識部位を、同じく終止コド ンから1塩基はさんで3'側にBglII認識部位を付加する (0.02~0.03%)より若干高い。また、本組換え酵母に従 10 ようにデザインした。そして、PCR反応によって得られ たそれぞれの増幅断片を、XbalとBglllで消化後、Xbal-Bg111断片としてゲルから回収を行った。crtEについて はcrtES と crtEAを用いて、crtBについてはcrtBSとcrt BAを用いて、crtIについてはcrtISとcrtIAを用いて増幅 させた。以下にそれぞれプライマーとして用いた配列を 示す.

10

[0040]

crtES 5'-GGT CTA GAA ATG ACG GTC TGC GCA AAA -3' crtEA 5'-CCA GAT CTC TTA ACT GAC GGC AGC GAG -3' 20 crtBS 5'-GGT CTA GAT ATG AAT AAT CCG TCG TTA -3' crtBA 5'-CCA GAT CTG CTA GAG CGG GCG CTG CCA -3' crtIS 5'-GGT CTA GAC ATG AAA CCA ACT ACG GTA -3' crtIA 5'-CCA GAT CTT TCA AAT CAG ATC CTC CAG -3' 【0041】(2) 各遺伝子発現カセットの作製

① crtE 遺伝子発現カセットの作製

Candida utilisのグリセルアルデヒド-3リン酸脱水素 酵素 (GAP) 遺伝子のプロモーター、ターミネーター断 片は、それぞれプラスミドpGAP1(本発明者らが先に出 願した特許(WD/95/32289号))を鋳型としてPCR法によ 30 り取得した。プロモーターとしては、開始コドンの上流 -976から開始コドン直前-1までの974 bpのDNA断片 (開始コドンAを+1とする)を以下のプライマーを用い て取得した。

[0042]

5'-AGCGGCCGCTAGCTTACAGCGAGCACTCAAATCTGCCC-3' 5'-GGGATCCTCTAGATATGTTGTTTGTAAGTGTGTTTTGTATC-3' これらプライマーにおいては、5'側末端にNotI部位 が、3'側の開始コドン直前にXbalとBamHI部位が形成さ れるようにデザインした。ターミネーターとしては、終 40 止コドンの直後+1006から+1728までの723bpのDNA断片を 以下のプライマーを用いてPCR法により取得した。

[0043]

5'-GGGGATCCATTGTATGACTTTTATTTATGG-3' 5'-CCCTGCAGGGATAAAGCTGAAGAATAAT-3' これらプライマーにおいては、5'側の終止コドン直後 にBamHI部位が、3'側にPst!部位が形成されるようにデ ザインした.

【0044】得られた2つの増幅断片は、TAクローニ ングキット (Invitrogen社) を用いてpT7Blueにクロー

れ、Noti-BamHI断片、BamHI-PstI断片として、ゲルか ら単離した後、pBluescript SK-のNotIとPstI間に挿入 して、プラスミドpGAPPT10を構築した。さらに、pGAPPT 10のXbal-BamHI部位に、前述したcrtE遺伝子を有するXb aI-BglII断片を挿入し、プラスミドpGAPEを作製した。 その後、GAPプロモーターーcrtE遺伝子ーGAPターミネー ターを含む2.65 kbのNotI-PstI DNA断片をゲルから回収 し、crtE遺伝子発現カセットとした。

【0045】② crtB遺伝子発現カセットの作製 本発明者らが先に出願した特許(WO/95/32289号)に記 載されているプラスミドpPGKPT4を用い、そのプロモー ター内に含まれるSphI部位(翻訳開始点より830bp上 流)をKlenow断片でfill-inした後、Sse8387I(CCTGCAG G) リンカーを挿入し、プラスミドpPGKPT6を作製した。 次に、前述したcrtB遺伝子を有するXbaI-Bgl II断片を、 pPGKPT6のXbal-BamHI部位に挿入することにより、プラ スミドをpPGKBを作製した。さらに、PGKプロモーターー crtB遺伝子-PGKターミネーターを含む2.5 kbのSse8387 I-NotI DNA断片をゲルから回収し、crtB遺伝子発現カセ ットとした。

【0046】 3 crtl 発現カセットの作製 本発明者らが先に出願した特許(WO/95/32289号)に記 載されているプラスミドpMAPT1のXbal-BamHI部位に前述 したcrtl遺伝子を有するXbal-BglII断片を挿入した。こ のプラスミドをpMAPIと命名した。その後、プラズマ膜 プロトンATPase(PMA) のプロモーター領域とPMAターミ ネーターの間に挟まれたcrtI遺伝子を含む2.5 kbのNotI DNA断片をゲルから回収し、crtl遺伝子発現カセットと

2の構築

プラスミドpCLBS10 (Kondo, K. et al J. Bacteriol. ,177, 7171-7177, 1995)のPstI部位に、pPGKB由来の2. 5 kbのcrtB発現カセットであるSse8387I-NotI断片、及 び、pGAPE由来の2.65 kbのcrtE発現カセットであるNotI -PstI断片を同時に挿入し、プラスミドpCLEBを作製し た。次に、pCLEBのNotI部位にpPMAI由来の2.5 kbのcrtI 発現カセットであるNotI断片を挿入し、目的とするプラ スミドpCLEB! 13-2を得た(図4参照)。このプラスミ ドは、C. utilisにリコペンを合成させるためのプラス ミドである。

【0048】〔実施例2〕 合成遺伝子の作製 β-カロチンの合成に必要とされる植物常在細菌Erwinia uredovora由来のcrtE, crtB, crtI, crtYの4遺伝子 (Misawa, N. et al., J. Bacteriol., 172, 6704-671 2, 1990)、及び、β-カロチンからアスタキサンチンの 合成に必要とされる海洋細菌Agrobacterium aurantiacu m由来のcrtZ, crtWの2遺伝子 (Misawa, N. et al., J. Bacteriol., 177, 6575-6584, 1995) の計6個の構造 遺伝子全てについて、全合成を行った。

12

【0049】Candida utilis由来のグリセルアルデヒド -3リン酸-脱水素酵素 (GAP)の構造遺伝子領域のコドン で、メチオニンとトリプトファン以外のコドンの特に使 用率の高いものをまとめた。当該コドンを用いて6遺伝 子がコードするアミノ酸配列を再度DNA配列に変換し た。その際それぞれの遺伝子に含まれる各アミノ酸につ いてのコドンのばらつきが、極力GAPと近いものになる ように、かつ約250~300 bpごとに特異的な制限酵素部 位が形成され、各遺伝子がこれらの数個のセグメントに 10 よって構成されるように設計した。形成される制限酵素 部位の都合上、マイナーなコドンも一部使用した。さら に構造遺伝子の翻訳開始コドン (ATG)より1塩基はさん で5 上流側にXbaI認識部位を、また翻訳終止コドンよ り1塩基はさんで3、下流側にBgIII認識部位が形成され るように設計した。

【0050】以上の点を考慮して、crtE, crtB, crtI, crtY, crtZ, crtWの6遺伝子について、それぞれ、図5 ~7、図8~10、図11~14、図15~17、図18~19、図20 ~21に示すようにそれぞれ設計を行った。またcrtE遺伝 20 子はセグメントE-1~E-4の4セグメントによって、crtB 遺伝子はセグメントB-1~B-3の3セグメントによって、c rtI遺伝子はセグメントI-1~I-6の6セグメントによっ て、crtY遺伝子はセグメントY-1~Y-4の4セグメントに よって、またcrtZ遺伝子はセグメントZ-1~Z-2の2セグ メントによって、crtW遺伝子はセグメントW-1~W-3の3 セグメントによってそれぞれ構成されるように設計し た。各セグメントの両端には特異的な制限酵素認識部位 が形成されるようにし、また同制限酵素によって各セグ メントが直接消化されるように、末端の制限酵素認識部 【0047】(3) リコペン生産用プラスミドpCLEBI 13-30 位の両端にさらに2塩基ずつ無意味な配列を付加した。 各セグメントの配列を図22~24に示す。また、各セグメ ントの合成の際に用いたプライマーの塩基配列を図25 (crtE)、図26 (crtB)、図27~28(crtI)、図29~30 (crt Y)、図31 (crtZ)、図32 (crtW) に示す。以下に、各遺 伝子ごとにその合成方法を詳細に示す.

【0051】(1) crtE遺伝子の合成

全合成用に設計されたcrtE遺伝子の塩基配列(図5~ 7) を構成する4つのセグメントE-1~E-4 (図22) のDN A断片の合成を行った。セグメントE-1は、両末端にXbal 40 とStyl部位を持つ214 bpのDNA断片で、4本の化学合成 されたオリゴヌクレオチドを用いてPCR法により合成さ れた。セグメントE-1の合成の詳細については、前述し た模式図である図3のように、まず、プライマーE-1-F 2、E-1-R2 (図25) を用いて 1 回目のPCR反応を行った。 PCRの条件はExTagポリメラーゼ(宝酒造)を用い、dMTP の量をマニュアルの1/10量 (dA,dG,dC,dT各20μM)で 行い、94℃ 30秒、72℃ 90秒の25サイクル、あるいは94 °C 30秒、55~65°C 60秒、72°C60秒の25サイクルで行っ た。以下に示す遺伝子合成における2本鎖DNA化のPCR反 50 応は、プライマーの種類とDNAが異なる以外は、すべて

同様の条件で行った。さらに、このPCR法で得られた反 応液を鋳型として、プライマーE-1-F1、E-1-R1(図25) を用い、先の条件で2回目のPCR反応を行い、214 bpの 2本鎖DNAであるセグメントE-1を得た。

【0052】セグメントE-2は、両端にStylとSacI部位 を有する266 bpのDNA断片で、これも4本の化学合成さ れたオリゴヌクレオチドを用いて、PCR法により作られ た。まず、プライマーE-2-F2、E-2-R2で1回目のPCRを 行った後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライ マーE-2-F1、E-2-R1で2回目のPCRを行い、266 bpの2 本鎖DNA断片であるセグメントE-2を得た。セグメントE-3は、両端にSacIとHindIII部位を有する227 bpのDNA断 片で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作られた。 まず、プライマーE-3-F2、E-3-R2で1回目のPCRを行っ た後、合成された2本鎖DNAを鋳型としてプライマーE-3 -F1、E-3-R1で2回目のPCRを行い、227 bpの2本鎖DNA 断片を得た。セグメントE-4は、両端にHindIIIとBglII 部位を有する250 bpのDNA断片で、これも4本のオリゴ ヌクレオチドから作られた。まずプライマーE-4-F2、E-鋳型としてプライマーE-4-F1、E-4-R1で2回目のPCRを 行い、250 bpの2本鎖DNA断片を得た。

【0053】以上の増幅された4つのDNA断片を、それ ぞれ、pT7Blueベクター(Invitrogen)に、または、Kleno w断片処理およびリン酸化処理を行った後にpUC118 Hinc IIサイトにサブクローニングした。さらに、これらの4 つのDNA断片について塩基配列を決定して、設計したも のと同一であることを確認した。そして、これらの断片 を、それぞれ、それらの末端を認識する制限酵素で消化 した後、低融点アガロースゲル (FMC BioProducts)を 用いて回収を行い、さらに、β-Agarase-[(日本ジー ン)を用いて精製を行った。

【0054】これら4つのDNA断片の接続は以下のよう に行った。まず、ゲルから回収されたセグメントE-1, E -2, E-3の3断片を、pBSIIKS+のXbaI-HindIII部位に同 時に挿入した。このプラスミドをpcrtE123と命名した。 次に、pUC12のPstI-HindIII部位をKlenow断片処理した 後、Bg111リンカー (CAGATCTG) を挿入して、Bg111部位 が新たに導入されたベクター (pUC12Bglと命名) を作製 部位に、先のpcrtE123より切り出したセグメントE-1~3 を含むXbaI-HindIII DNA断片、及び、ゲルから回収され たセグメントE-4のHindIII-BglII DNA断片を同時に挿入 し、crtE遺伝子の全合成を完了させた。

【0055】(2) crtB遺伝子の合成

全合成用に設計されたcrtB遺伝子の塩基配列(図8~1 0) を構成する3つのセグメントB-1~B-3 (図22) のDNA 断片の合成を行った。セグメントB-1は、両端にXbaIとE coRV部位を持つ323 bpのDNA断片で、これは化学合成さ れた4本のオリゴヌクレオチドを用いて、PCRにより合

成された。セグメントB-1の合成の詳細については、ま ずプライマーB-1-2, B-1-2R (図26) を用いて、crtE遺 伝子の合成方法と同様の条件で1回目のPCR反応を行っ た (図3参照)。このPCRで得られた反応液を鋳型とし て、プライマーB-1-1, B-1-1Rを用いて2回目のPCRを行 い、323 bpの2本鎖DNA断片を得た。セグメントB-2は両 端にEcoRVとHindIII部位を有する332 bpの断片で、これ も4本のオリゴヌクレオチドから作られた。まずプライ マーB-2-2, B-2-2Rで1回目のPCRを行った後、合成され 10 た2本鎖DNAを鋳型として、プライマーB-2-1, B-2-1Rで 2回目のPCRを行い、332 bpの2本鎖DNA断片を得た。セ グメントB-3は両端にHindIIIとBglII部位を有する313 b pの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作ら れた。まず、プライマーB-3-2, B-3-2Rで1回目のPCRを 行った後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライ マーB-3-1, B-3-1Rで2回目のPCRを行い、313 bpの2本 鎖DNA断片を得た。

【0056】以上の増幅された3断片についてpT7Blue ベクター (Invitrogen) に、またはKlenow断片処理およ 4-R2で1回目のPCRを行った後、合成された2本鎖DNAを 20 びリン酸化処理を行った後にpUC118のHincII部位にサブ クローニングした。そして、これらの3つのDNA断片の 塩基配列を決定して、設計したものと同一であることを 確認した。次に、これらのDNA断片を、それぞれ、それ らの末端を認識する制限酵素で消化したのち、低融点ア ガロースゲル (FMC BioProducts) を用いて回収を行 い、 β -Agarase-I (日本ジーン)で精製を行った。これ ら3つのDNA断片の接続は以下のように行った。すなわ ち、ゲルから回収されたセグメントB-1, B-2, B-3の3 断片を、ベクターpUC12BglのXbal-BglII部位に同時に挿 30 入し、crtB遺伝子の全合成を完了させた。

【0057】(3) crt I遺伝子の合成 全合成用に設計されたcrtI遺伝子の塩基配列(図11~1 4) を構成する6つのセグメントI-1~I-6(図22~23) のDNA断片の合成を行った。セグメントI-1は両端にXbaI とSacI部位を持つ253 bpのDNA断片で、これは、化学合 成された4本のオリゴヌクレオチドから作られた。セグ メント1-1を作製するために、まず、プライマー1-1-2, I-1-2C (図27) を用いて、crtE遺伝子の合成方法と同様 の条件で1回目のPCRを行った。このPCRで得られた反応 した。これをXbaI/BglIIで消化した後、このXbaI-BglII 40 液を鋳型として、プライマーI-1-1, I-1-1Cを用いて2 回目のPCRを行い、253 bpの2本鎖DNA断片を得た。セグ メントI-2は両端にSacIとAccI部位を有する271 bpの断 片で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作られた。 まず、プライマーI-2-2、I-2-2Cで1回目のPCRを行った 後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライマーI-2 -1, I-2-1Cで2回目のPCRを行い322 bpの2本鎖DNA断 片を得た。セグメントI-3は両端にAccIとHindIII部位を 有する199 bpの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチ ドから作られた。まずプライマー1-3-2、1-3-20で1回 50 目のPCRを行った後、合成された2本鎖DNAを鋳型とし

て、プライマーI-3-1, I-3-1Cで2回目のPCRを行い、19 9 bpの 2本額DNA断片を得た。セグメントI-4は両端にHi ndIIIとSacI部位を有する322 bpの断片で、これも4本 のオリゴヌクレオチドから作られた。まずプライマー
I-4-2, 1-4-2Cで1回目のPCRを行った後、合成された2本 鎖DNAを鋳型として、プライマーI-4-1, I-4-1Cで2回目 のPCRを行い、322 bpの 2本鎖DNA断片を得た。セグメン トI-5は、両端にSacIとBstPI部位を有する253 bpの断片 で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作られた。ま ずプライマーI-5-2, I-5-2C (図27~28)でPCRを行った 後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライマーI-5 -1, I-5-1CでPCRを行い、253 bpの2本鎖断片を得た。 セグメントI-6は、両端にBstPIとBglII部位を有する254 bpの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作 られた。まずプライマーI-6-2、I-6-2C(図28)でPCRを 行った後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライ マーI-6-1, I-6-1CでPCRを行い254 bpの2本鎖断片を得 た。

【0058】以上の増幅された6断片について、pT7Blu eベクター(Invitrogen)、またはKlenow断片処理およ びリン酸化処理を行った後にpUC118のHinc II部位にサブ クローニングした。これらの6断片については、塩基配 列を決定して、設計したものと同一であることを確認し た。次に、これらのDNA断片を、それぞれ、それらの末 端を認識する制限酵素で消化した後、低融点アガロース ゲル (FMC BioProducts) を用いて回収を行い、さらに β -Agarase-I (日本ジーン)を用いて精製を行った。こ れら6つのDNA断片の接続は以下のように行った。すな わち、セグメントI-1, I-2, I-3の3断片を、pUC18のXb rtI123と命名した。次に、ベクターpUC12BglのXbaI-Bgl II部位に、先のpcrtI123より単離されたセグメントI-1 ~I-3を含むXbal-HindIII断片、ゲルから回収されたセ グメントI-4のHindIII-SacI断片、セグメントI-5のSacI -BstPI断片、及び、セグメントI-6のBstPI-BglII断片を 同時に挿入し、crtI遺伝子の全合成を完了させた。

【0059】(4) crtY遺伝子の合成

全合成用に設計されたcrtY遺伝子の塩基配列(図15~1 7) を構成する4つのセグメントY-1~Y-4 (図23) のDNA 断片の合成を行った。セグメントY-1は、両端にXbaIとH 40 indIII部位を持つ263 pのDNA断片で、これは化学合成さ れた4本のオリゴヌクレオチドから作られた。セグメン トY-1の合成の詳細については、まず、プライマーY-1-2, Y-1-2Cを用いて1回目のPCR反応を行った。このPCR で得られた反応液を鋳型として、プライマーY-1-1, Y-1 -1Cを用いて2回目のPCRを行い、263 bpの2本鎖DNA断 片を得た。セグメントY-2は両端にHindIIIとAccI部位を 有する292 bpの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチ ドから作られた。まずプライマーY-2-2、Y-2-2CでPCRを 行った後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライ

16

マーY-2-1, Y-2-1CでPCRを行い、292 bpの2本鎖DNA断 片を得た。セグメントY-3は両端にAccl,StyI部位を有す る341 bpの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチドか ら作られた。まずプライマーY-3-2, Y-3-2CでPCRを行っ た後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライマーY -3-1, Y-3-1CでPCRを行い、341 bpの2本鎖DNA断片を得 た。セグメントY-4は両端にAccIとBglII部位を有する30 1 bpの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作 られた。まず、プライマーY-4-2, Y-4-2CでPCRを行った 後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライマーY-4 -1, Y-4-1CでPCRを行い301 bpの2本鎖DNA断片を得た。 【0060】以上の増幅された4断片について、pT7Blu eベクター(Invitrogen)、またはKlenow断片処理およ びリン酸化処理を行った後にpUC118のHincII部位にサブ クローニングした。これら4断片ついて塩基配列を決定 して、設計したものと同一であることを確認した。次 に、これらの4つのDNA断片を、それぞれ、それらの末 端を認識する制限酵素で消化した後、低融点アガロース ゲル (FMC BioProducts) を用いて回収を行い、さらに β -Agarase-I (日本ジーン)を用いて精製を行った。そ して、ベクターpUC12BglのXbal-BglII部位に、ゲルから 回収されたセグメントY-1~ Y-4の4断片を同時に挿入 して、crtY遺伝子の全合成を完了させた。

【0061】(5) crtZ遺伝子の合成

全合成用に設計されたcrtZ遺伝子の塩基配列(図18~1 9) を構成する2つのセグメントZ-1~Z-2 (図24) のDNA 断片の合成を行った。セグメントZ-1は両端にXbalとAcc I部位を持つ263 bpのDNA断片で、これは化学合成された 4本のオリゴヌクレオチドから作られた。セグメント2al-HindIII部位に同時に挿入した。このプラスミドをpc 30 1の合成の詳細については、まず、プライマーZ-1-F2, Z -1-R2 (図31) を用いて、1回目のPCR反応を行った。こ のPCRで得られた反応液を鋳型として、プライマーZ-1-F 1、Z-1-R1を用いて2回目のPCRを行い、263 bpの2本鎖 DNAを得た。セグメントZ-2は両端にAccIとBgllI部位を 有する254 bpの断片で、これも4本のオリゴヌクレオチ ドから作られた。まず、プライマーZ-2-F2, Z-2-R2で1 回目のPCRを行った後、合成された2本鎖DNAを鋳型とし て、プライマーZ-2-F1, Z-2-R1で2回目のPCRを行い、2 54 bpの2本鎖DNA断片を得た。

> 【0062】以上の増幅された2断片について、pT7Blu eベクター (Invitrogen)、またはKlenow断片処理およ びリン酸化処理を行った後にpUC118のHincII部位にサブ クローニングした。これら2断片について塩基配列を決 定して、設計したものと同一であることを確認した。次 に、これらのDNA断片を、それぞれ、それらの末端を認 識する制限酵素で消化した後、低融点アガロースゲル (FMC BioProducts)を用いて回収を行い、さらにβ-Ag arase-I(日本ジーン)を用いて精製を行った。そし て、pUC12BglのXbaI-BglII部位に、ゲルから回収された 50 セグメントZ-1~Z-2の2つのDNA断片を同時に挿入し

て、crtZ遺伝子の合成を完了させた。

【 0 0 6 3 】 (6) crtW遺伝子の合成

全合成用に設計されたcrtW遺伝子の塩基配列(図20~2 1) を構成する2つのセグメントW-1~W-3 (図24) のDNA 断片の合成を行った。セグメントW-1は両端にXbalとAcc 1部位を持つ250 bpのDNA断片で、これは化学合成された 4本のオリゴヌクレオチドから作られた。セグメント 1は、前述の図3のように、まず、プライマーR1-2, F1-2 (図32) を用いて、crtE遺伝子の合成方法と同様の条 液を鋳型として、プライマーR1-1, F1-1を用いて2回目 のPCRを行い、250 bpの 2 本鎖DNAを得た。セグメント 2は両端にAcclとKpnI部位を有する332 bpのDNA断片で、 これのみ6本のオリゴヌクレオチドから作られた。 まず プライマーF2-3, R2-3を用いて1回目のPCR反応を行っ た後、合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライマーF 2-2, R2-2で2回目のPCRを行い、さらに新たに合成され た2本鎖DNAを鋳型として、プライマーF2-1, R2-1で3 回目のPCRを行い、332 bpの2本鎖DNA断片を得た。セグ メントW-3は両端にKpnIとBglII部位を有する208 bpの断 20 片で、これも4本のオリゴヌクレオチドから作られた。 まずプライマーF3-2, R3-2で1回目のPCRを行った後、 合成された2本鎖DNAを鋳型として、プライマーR3-1.F 3-1で2回目のPCRを行い、208 bpの2本鎖DNA断片を得 た。

【0064】以上の増幅された3断片について、pT7Blu eベクター (Invitrogen)、またはKlenow断片処理およ びリン酸化処理を行った後にpUCI18のHinc II部位にサブ クローニングした。これら3断片について塩基配列を決 定して、設計したものと同一であることを確認した。次 30 に、これらのDNA断片を、それぞれ、それらの末端を認 識する制限酵素で消化した後、低融点アガロースゲル (FMC BioProducts) を用いて回収を行い、さらに、β-Agarase-I(日本ジーン)を用いて精製を行った。そし て、ベクターpUC12BglのXbal-Bgll1部位に、ゲルから回 収されたセグメントW-1~W-3の3断片を同時に挿入し て、crtW遺伝子の全合成を完了させた。

【0065】〔実施例3〕 種々のCandida utilis導入 用ベクターの作製

(1) rDNA組み込み用ベクターpCRAL10及びpCLR1の作製 DNA組み込み用ベクターpCRAL10は以下のように構築し た。本発明者らが先に出願した特許(特開平8-173170) に記載されているプラスミドpCLRE2からApaI分解により 得られるribosomal DNAを含む1.2 kbの断片をpBluescri pt SK-のApalサイトにクローン化してプラスミドpCRA1 を構築した。pCRA1をAsp718で分解した後、Klenow断片 処理によりそれぞれを平滑末端とし、Notiリンカーを付 加してpCRA3を作製した。このプラスミドをNotIとBglII* 1.8

*で分解することにより、0.5 kbと0.7 kbのNotI-Bg1II断 片を回収した。一方、pUC19をHIndIIIとEcoRIで分解し たのち、Klenow断片処理によりそれぞれを平滑末端とし た後BglIIリンカーを連結して構築したプラスミドpUCBg IIIをBglII分解した後、2種類のNotI-BglII断片をクロ ーニングしてpCRA10を構築した。マーカー遺伝子とする シクロヘキシミド耐性型L41遺伝子に関しては、DNA断片 をPCRにより取得した。すなわち、-405から+974 までのDNA断片を取得した(開始コドンATGのAを+1とす 件で 1 回目のPCR反応を行った。このPCRで得られた反応 10 る)。この際、遺伝子の5 例プライマー末端にはPst I部位を付加し、3' 側プライマー末端にはSallサイトを もつ様にデザインした。PCRに用いたプライマーの配列 は、L41遺伝子の5'側プライマーとして、5'-CCTGCAGG AAACGTAAACAAAGAGGTTTCA-3'を、3'側プライマーとし て、5'-GGTCGACTCGCTTTTGTGCGTGTGTGCATT-3'を用いた。 【0066】また、鋳型としてはpCLRE2を用いた。増幅 断片はTAクローニングキット(Invitrogen社)を用い てプラスミドpT7Blueにクローニングした。構築したプ ラスミドから断片をPstI-SalI断片として切り出してpCR A10に連結することにより、ベクターpCRAL10を構築し た.

> 【0067】DNA組み込み用ベクター pCLR1は以下のよ うに作製した。pUC19をHindIII消化した後、Klenow断片 処理により平滑末端とした後NotIリンカーを連結して構 築したプラスミドpUCNotIを作製した。ベクターpCLBS10 (Kondo, K. et al. J. Bacteriol. 177, 7171-7177, 1 995、及び、本発明者らが先に出願した特許(特開平8-1 73170参照)) よりシクロヘキシミド耐性L41遺伝子を含 むXhoI-SacI断片、pCRE2よりrDNAを含むSacI-EcoRI断片 を回収し、pUCNotIのSal I-EcoRI部位に挿入することに より、ベクターpCLR1を得た。

【0068】(2) シクロヘキシミド耐性L41遺伝子組み 込み用ベクターpCL10の作製

シクロヘキシミド耐性L41遺伝子組み込み用ベクターpCL 10は以下のようにして作製した。本発明者らが先に出願 した文献 (Kondo, K. et al. J. Bacteriol. 177, 7171 -7177, 1995)、及び、特許(特開平8-173170)に記載さ れているプラスミドpCLRE2を鋳型として、L41遺伝子をP CRにより0.7 kbのL5と0.7 kbのL3の2断片として得た。 40 すなわち、L5PST1とL5BGLを用いてL5断片を、L3BGLとL3 PSTNOTを用いてL3断片を増幅させた。増幅断片はTAク ローニングキット(Invitrogen社)を用いてプラスミド pT7Blueにクローニングした。プラスミドをいずれもPst I、BgIII で消化して、L5断片、L3断片を得て、これら の断片をpUCBglのBglII部位に挿入して、ベクターpCL10 を作製した。以下に用いたPCRプライマーを記す。

[0069]

5' CCT GCA GGA AAC GTA AAC AAA GAG GTT TCA 3' L5PST1 5' GAG ATC TGA TGA TGC CTG TTG ATA TTC ATC 3' L5BGL

5' GAG ATC TCT ACA ATG GCT CGT TCC CA 3' L3BGL L3PSTNOT 5' CCT GCA GGG CGG CCG CTT TTG TGC GTG TGT GCA TTT 3'

【0070】〔実施例4〕 各種合成遺伝子発現カセッ トの作製

(1) 合成crtE遺伝子発現カセットの作製

実施例2で得られたcrtE遺伝子を含むXbal-BgllI断片 を、実施例1で得たベクターpGAPPT10のXbaI-BamHI部位 に挿入した。このプラスミドをpGAPE1と命名した。その 後、GAPプロモーターとGAPターミネーターの間に挟まれ たcrtE遺伝子を含む2.65 kbの発現力セットをNot!-PstI 10 DNA断片として回収した。

【 0 0 7 1 】 (2) 合成crtl遺伝子発現カセットの作製 実施例2で得られたcrtI遺伝子を含むXbaI-BglII断片 を、実施例1で作製したベクターpPGKPT6のXbal-BamHI 部位に挿入した。このプラスミドをpPGKI1と命名した。 次に、PGKプロモーターとPGKターミネーターの間に挟ま れたcrtI遺伝子を含む3.1 kbの発現力セットをNotI-Sse 8387 DNA断片として回収した。

【0072】(3) 合成crtB遺伝子発現カセットの作製 本発明者らが先に出願した特許(特開平8-173170)に記 20 載されているpPGKPT5よりPGKのプロモーター、ターミネ ーター領域を除き、ベクター部分のNotI断片を回収し た。同断片に同じく同特許に記載してあるpPCV14のプロ モーターを含むNot!-Xba!断片と、同じく同特許記載のP MAのターミネーター領域であるXbal-NotI断片を挿入し た。

【0073】このターミネーター断片は、pMAPT1(本発 明者らが先に出願した特許(特開平8-173170))を鋳型 としてPCRにより取得した。プライマーは、

5'-GGTCTAGAGGATCCTAAGCCGCTAATACCCC-3'

5'-GGGCGCCCCTGCAGGCGTTCTTGAACTATAAG-3'

を用い、5°側プライマー末端にXbaIとBamHI部位、

3'側にNotI部位をそれぞれ付加して合成した。得られ た増幅断片はTAクローニングキット(Invitrogen社) を用いてpT7Blueにクローニングしたのち、上記0.46 kb のXbaI-NotI断片を回収した。このプラスミドをpP14TI と命名した。pP14TIのXbaI-BamHI部位に実施例2で得ら れたcrtB遺伝子を含むXbaI-BglII DNA断片を挿入した。 このプラスミドをpP14PB1と命名した。このプラスミド よりP14プロモーターとPMAターミネーターの間に挟まれ 40 たcrtB遺伝子を含む約2.4 kbの発現力セットをNotI-Pst I DNA断片として回収した。

【 0 0 7 4 】 (4) 合成crtZ遺伝子発現カセットの作製 プラスミドpP14TIのXbaI-BamHI部位に実施例2で得られ たcrtZ遺伝子を含むXbaI-BglII断片を挿入した。このプ ラスミドをpP14PZ1と命名した。このプラスミドよりP14 プロモーターとPMAターミネーターの間に挟まれたcrtZ 遺伝子を含む発現カセットを約1.9 kbのNotI-PstI DNA 断片として回収した.

* 合成crtB発現カセット作製に用いたプラスミドpP14TIよ りプロモーター領域であるNotI-XbaI断片を除去し、代 わりに本発明者らが先に出願した特許(特開平8-17317 0) に記載してあるpPCV57のプロモーターを約0.9kbのNo tI-XbaI断片として単離し、同部位に挿入した。このプ ラスミドをpP57TIと命名した。pP57TIのXbaI-BamHI部位 に実施例2で得られたcrtY遺伝子のXbal-BglII断片を挿 入した。このプラスミドをpP57PY1と命名した。このプ ラスミドよりP57プロモーターとPMAターミネーターの間 に挟まれたcrtY遺伝子を含む約2.5 kbの発現カセットを NotI-PstI DNA断片として回収した。

【0076】また同じくcrtY遺伝子のXbaI-BglII断片 を、pPGKPT6のXbaI-BamHI部位に挿入した。このプラス ミドをpPGKY1と命名した。このプラスミドよりPGKプロ モーターとPGKターミネーターの間に挟まれたcrtY遺伝 子を含む発現カセットを約2.8 kbのNotI-Sse8387I断片 として回収した。

【 0 0 7 7 】(6) 合成crtW遺伝子発現カセットの作製 実施例2で得られたcrtWのXbaI-BglII断片を、pGAPPT10 のXbaI-BamHI部位に挿入した。このプラスミドをpGAPW1 と命名した。その後、GAPプロモーターとGAPターミネー ターの間に挟まれたcrtW遺伝子を含む約2.45 kbの発現 カセットをNotI-PstI断片として回収した。

【0078】〔実施例5〕 合成遺伝子を用いたリコペ ン、β-カロチン、アスタキサンチン生産用プラスミド

(1) 合成遺伝子を用いたリコペン生産用プラスミドpCL 30 R1EBI-3の作製

実施例3で得られたCandida utilis導入用ベクターpCLR 1と、実施例4で得られたcrtE, crtB, crtl遺伝子各種 発現カセットを用いてリコペン生産用プラスミドpCLR1E BI-3の作製を行った(図33参照).

【0079】まず、pCLR1のPstI-NotI部位にpP14PB1由 来のcrtB遺伝子発現力セットである2.4 kbのPstI-NotI 断片を挿入し、プラスミドpCLR1Bを作製した。次に、pC LR1BのNot I部位に、pGAPE1由来のcrtE遺伝子発現カセッ トである2.65 kbのNotI-PstI断片と、pPGKI1由来のcrtI 遺伝子発現カセットである3.1kbのSse8387I-NotI断片を 同時に挿入し、目的とするプラスミドpCLR1EBI-3を作製

【0080】(2) 合成遺伝子を用いた B-カロチン生産 用プラスミドpCRAL10EBIY-3の作製

実施例3で得られたC. utilis導入用ベクターpCRAL10 と、実施例4で得られたcrtE, crtB, crtI, crtY遺伝子 各種発現カセットを用いてβ-カロチン生産用プラスミ ドpCRAL10EBIY-3の作製を行った(図34参照)。

【0081】まず、pCRAL10をNot!で消化した後、Kleno 【0075】(5) 合成crtY遺伝子発現カセットの作製 *50 W断片処理後ライゲーション反応を行い、プラスミドpCR

AL10-2を作製した。次に、pCRAL10-2のPstI部位に、pP5 7PY1由来のcrtY遺伝子発現カセットである2.5 kbのNotI -PstI断片と、pP14PB1由来のcrtB遺伝子発現力セットで ある2.4 kbのNotI-PstI断片を同時に挿入し、プラスミ ドpCRAL10BYを得た。さらに、pCRAL10BYのNotI部位に、 pGAPE1由来のcrtE遺伝子発現力セットである2.65 kbのN oti-PstI断片と、pPGKI1由来のcrtI遺伝子発現カセット である3.1 kbのSse8387I-NotI断片を同時に挿入し、目 的とするプラスミドpCRAL10EBIY-3 を作製した。

ン生産用プラスミドpCLEIZ1、pCLBWY1の作製

実施例3で得られたC. utilis導入用ベクターpCL10と、 実施例4で得られた各種crt遺伝子発現カセットを用い てアスタキサンチン生産用プラスミドpCLEIZ1、pCLBWY1 の作製を行った(図35,36参照).まず、図35に示すよ うに、pCL10のPstI-NotI部位に、pP14PZ1由来のcrt2遺 伝子発現力セットである1.9 kbのPstI-NotI断片を挿入 し、プラスミドpCL21を作製した。次に、pCL21のNotI部 位に、pGAPE1由来のcrtE遺伝子発現カセットである2.65 kbのNotI-PstI断片と、pPGKI1由来のcrtI遺伝子発現カ 20 セットである3.1 kbのSse8387I-NotI断片を同時に挿入 し、目的とするプラスミドpCLEIZ1を作製した。

【0083】また、図36に示すように、pCL10のPstI-No t!部位に、pPGKY1由来のcrtY遺伝子発現カセットである 2.8 kbのSse8387I-NotI断片を挿入し、プラスミドpCLY1 を作製した。次に、pCLY1のNotI部位に、pP14P81由来の crtB遺伝子発現カセットである2.4 kbのNotI-PstII断片 と、pGAPW1由来のcrtW遺伝子発現カセットである2.45kb のPstI-NotI断片を同時に挿入し、目的とするプラスミ ドpCLBWY1を作製した。

【0084】〔実施例6〕 リコペン、β-カロチンお よびアスタキサンチン生産株の作製

(1) 各種プラスミドによるCandida utilisの形質転換 リコペンを生産するCandida utilisを作製するために、 実施例1で作製したリコペン生産用プラスミドpCLEBI13 -2をAflIIで消化したものを用いて、Candida utilis IF 0 0988株 (ATCC9950) の形質転換を行った。形質転換法 は、先に出願した特許(特開平8-173170)に記載された 電気パルス法に従って行った。パルス条件は電気容量を 25μF、抵抗値を1000オーム、電圧を5KV/cmで あった。

【0085】実施例5で作製した合成遺伝子を用いたリ コペン生産用プラスミドpCLR1EBI-3、及び、同じく実施 例5で作製したβ-カロチン生産用プラスミドpCRAL10EB IY-3についても、これらをBgIIIで消化したものを用い て、前述した条件で同様に形質転換を行った。アスタキ サンチン生産株作製については、実施例5で作製したア スタキサンチン生産用プラスミドpCLEIZ1、pCLBWY1の両 方を制限酵素BglIIで分解した後、よく混合し、同様に 形質転換を行った。

【0086】(2) 各種Candida utilis形質転換体の培

シクロヘキシミド耐性で選択されたクローンのうち、色 相の濃いものを選抜し、シクロヘキシミド 40 μg/mlを 含むYPD培地(1%酵母エキス、2%ペプトン、2%グ ルコース) 10mlを含む試験管で、30°C、150rpmで 48~72時間、前培養を行い、さらに同培地100 11を 含むイボ付きコルベン (500ml)に移し、さらに60~7 2時間、本培養を行った後、定常期に達した菌体を得 【0082】(3) 合成遺伝子を用いたアスタキサンチ 10 た。菌体を遠心分離により集菌後、水で洗浄した後、凍 結乾燥を行った。得られた乾燥菌体の重量を測定した 後、乾燥菌体は、以下の実験に用いるまで遮光下、-8 O'Cで保存した。

> 【0087】(3) 生産されたカロテノイド色素の同定 および定量

乾燥菌体に 2mlの0.45 M Sorbitol, 25 mM EDTA (pH8. 0)を加えて懸諾した。次に100 μ1のZymolyase 100T (2 5mg/ml) (キリンビール)を加えて、30°Cで60分保温し た。さらに、溶液にグラスビーズ (425-600 microns, A cid-Washed, SIGMA)を加え、3分間ボルテックスした後 に、10 mlのアセトンを加えて1分間ボルテックスをし た。上清を新しい容器に移した。残った沈殿物に10 🖬 の石油エーテルを加えて1分間ボルテックスを行い、上 清を、先程アセトン抽出の上清を加えた容器に加えた。 この石油エーテル抽出を色素が抽出されなくなるまで繰 り返した。抽出溶液を5,000rpm 5分間違心分離し、2 層に別れた上層をロータリーエバボレーターで乾燥させ た。乾燥色素を10 回のクロロフォルムで溶解した後、 高速液体クロマトグラフィー(HPLC)により、色素の同 30 定及び定量を行った。HPLCの条件は、カラムとして、ノ バパックHR 6μ C18 (3.9 X 300 mm) (ウォーターズ社 製)を用い、アセトニトリル/メタノール/2-プロパノ ール (90/6/4)で展開した。この条件でのリコペン、 β-カロチン、アスタキサンチンの保持時間は、それぞ れ、32分、63分、5.3分であった。色素の同定 は、この保持時間の一致と吸収スペクトルの一致により 行われた。色素の定量は、リコペン、β-カロチン、ア スタキサンチンの標品(それぞれ、Sigma社、Sigma社、 Roche社から入手)を用いて作製されたHPLCのピーク面 40 積からの定量式により行われた。なお、アスタキサンチ ンの同定、定量の場合には、前述したHPLCの条件では、 β-カロチン以降のアスタキサンチン生合成中間体のキ サントフィル (4-ケトゼアキサンチン、フェニコキサン チン等)が、アスタキサンチンのピークの近くに出てき て、区別しにくくなる可能性がある。そこで、アスタキ サンチンの同定、定量を行う時は、さらに、キサントフ ィルの同定、定量に適した横山らの条件 (Yokoyama, A, Miki, W., FEMS Microbiol. Lett. 128, 139-144, 199 5)に従ってHPLCを行うことにより、相当ピークがアスタ 50 キサンチンであることを確認した。

【0088】プラスミドpCLEBI13-2が導入されたCandid a utilis形質転換体は、乾燥重量1gあたり760 μ g (0.076%) のリコペン含量を生産していることがわかっ た。これは、発明者らが先に行ったSaccharomyces cere visiaeの形質転換体 (crtE,crtB, crtIを、それぞれ、P GK, GAP (GPD), GAL7のプロモーターを用いて発現させ ている)によるリコペンの生産量である113 μg/g乾重 量 (Yamano, S., Ishii, T., Nakagawa, M., Ikenaga, H., Misawa, N., Metabolic engineering for producti on of β -carotene and lycopene in Saccharomyces ce 10 revisiae. Biosci. Biotech. Biochem., 58, 1112-111 4, 1994) の7倍の値である。

【0089】また、合成遺伝子を有するリコペン生産用 プラスミpCLR1EBI-3が導入されたC.utilis形質転換体 (12-2株)は、乾燥重量1 gあたり1.1 mg (0.11%) のリコペンを生産することがわかった。これは、pCLEBI 13-2が導入されたC. utilis形質転換体の1.5倍の値であ った。また、同じく合成遺伝子を有する β-カロチン生 産用プラスミドpCRAL10EBIY-3が導入されたC. utilis形 質転換体は、乾燥重量1 gあたり790 µ g (0.079%)の 20 β-カロチンを生産することがわかった。

【0090】さらに、合成遺伝子を有するアスタキサン チン生産用プラスミドpCLBWY1、pCLEIZ1の両方が導入さ れたC. utilis形質転換体は、主要カロテノイドとし て、アスタキサンチンと B-カロチンを生産することが わかった。乾燥重量1 gあたりの生産量は、それぞれ、 アスタキサンチン 340μg (0.034%) 、β-カロチン 36 0μg (0.036%) であった。アスタキサンチンの生産量 は、現在、実際に商業生産に使われている同色素を生産 する酵母Phaffia rhodozymaの野性株の値(0.02~0.03 30 %) (Johnson, E. A., An, G.-H., Critical Reviews in Biotechnol. 11,297-326, 1991) より若干高かった。 【0091】尚、上記のpCLBWY1、pCLEIZ1の両プラスミ ドを導入したCandida utilis IFO 0988株 (ATCC9950) は、0988 (pCLBWY1、pCLEIZ1)と命名し、工業技術院生 命工業技術研究所に、平成9年2月25日付けでFERM BP-5839として寄託した。

【0092】〔実施例7〕 Candida utilisから3-ヒド ロキシ-3メチルグルタリルコエンザイム Aレダクターゼ 遺伝子のクローニング

(1) 部分長hmg1の取得

特開平8-173170 (0105) で示した方法に従って、Candid a utilis IFO 0988 (ATCC9550株)の染色体DNAを調製し た.

【0093】この染色体DNAを鋳型として、ヒドロキシー 3メチルグルタリル-コエンザイム A(HMG-CoA)レダクタ ーゼ遺伝子hmg1の一部を含むDNA断片をPCR法により取得 した。プライマーとして、図37に示したSaccharomyces serevisiaeのHMG-CoA レダクターゼ遺伝子 (Anderson, M. S., Muehlbacher, M., Street, I. P., Proffitt, J. 50 【0097】(3) hmg1の3 領域のクローニング

Poulter, C. D., J. Biol. Chem. 264, 19169-19175, 1989) の807から814番目までのアミノ酸配列 GDAMGMNM をコードすると考えられる塩基配列に対応するプライマ ー:5'-GGTGAYGCHATGGGTATGAACAT-3'、および、同じく 951から959番目までのアミノ酸配列 MPSIEVGIをコード すると考えられる塩基配列の相補的な塩基配列に対応す るプライマー:5'-GTACCVACCTCGATNSWTGGCAT-3'を用い た(YはC或いはTの配列を示す。HはA、C或いはTの 配列を示す。VはA、C或いはGの配列を示す。NはA、 C、G或いはTの配列を示す。SはC或いはGの配列を示 す。WはA 或いはTの配列を示す)。

【0094】PCR反応はLA PCRキットVer.2 (宝酒造)を 用いて、30サイクル行い、約500bpのDNA断片を得た。 得られたDNA断片はpT7Blue T-Vector (Novagen)にDNA L igation kit Ver.2 (宝酒造)を用いて結合し、プラスミ ドpTH5を構築した。得られたpTH5の挿入断片部分につい て,アプライドバイオシステムズ(株)の蛍光プライマ ーサイクルシークエンスキットを用いてシークエンス反 応を行い、自動DNAシークエンサーを用いて塩基配列を 決定した。塩基配列から推定されるアミノ酸配列6種類 のうち一つがS. serevisiaeのHMG-CoA リダクターゼ遺 伝子 (hmg1)のアミノ酸配列と67%のホモロジーが観察さ れた。

【0095】次に、pTH5よりC. utilisのhmg1の一部を 含むDNA断片をKpnI、Acclで処理して、約500 bpのDNA断 片として取り出した。特開平8-173170 (0111)で得られ たC. utilis染色体DNAライブラリーを用いて、約100,00 0コロニーについて、Molecular Cloning 2nd edition (Sambrook et.al., Cold Spring Harbor Laboratory, 1 989) の p12.21-23に従ってフィルターを作製し、pTH5 より調製したC. utilisのhmg1の一部を含む約500 bpのD NA断片、KpnI-AccI断片を32P標識し、これをプローブと してスクリーニングを行った。その結果、8個のポジテ ィブクローンと思われるクローンが得られた。得られた クローンのうち一つを選び出してBamHI処理して約4.5 k bのDNA断片として取り出し、BluescriptII SK-のBamHI に組み込んでpBH-6を構築した。同様にBluescriptII KS +のBamHIに組み込んでpHK-8を構築した。

【0096】(2) pBH-6とpHK-8のhmg1を含むDNA断片の 40 塩基配列決定

pBH-6とpHK-8はApaIとSalIで処理して、double-strande d Nested Deletion Kit (ファルマシア バイオテク)を 用いて欠失変異体を作製することにより、種々の欠失変 異を持つプラスミドを作製し、4,307 bpからなるBamHI 断片の塩基配列を決定した。塩基配列より推定されるア ミノ酸配列を用いて、S. cerevisiaeのHMG-CoAレダクタ ーゼのアミノ酸配列との比較を行ったところ、pBH-6、p HK-8ともに、HMG-CoAレダクダーゼ遺伝子の3'末端約2 50 bpが含まれていなかった。

特開平8-173170 (0111)で得られたC. utilis染色体DNA ライブラリーを鋳型としてhmg1の3'領域をPCR法で取 得した。プライマーとして、プラスミドpBH-6とpHK-8の 塩基配列の+2032から+2061に対応する塩基配列(配列番 号2)と、その5'側にGGGとEcoRI部位のGAATTCを結合さ せたプライマー:5'-GGGGAATTCAAGAAAGCCTTCAACTCTACTT CCAGATTT-3'と特開平8-173170 (0111)で得られたC. ut ilis染色体DNAライブラリーに使用しているベクターで あるpBR322のBamHI部位から5から34残基離れた部位に対 応する塩基配列と相同のプライマー:5'-GACTACGCGATCA 10 TGGCGACCACCCCCTC-3'を用いた。

【0098】PCRはLA PCRキットVer.2 (宝酒造)を使い、30サイクル行った。PCR合成したDNA断片はpT7Blue T-Vector (Novagen)にDNA Ligation kit Ver.2 (宝酒造)を使い結合し、プラスミドpHMG-B1, pHMG-B2, pHMG-B3, pHMG-B7を構築した。得られたプラスミドの挿入断片部分について塩基配列を決定した結果、すべて同じ塩基配列からなり、得られたプラスミドは全てhwg1の3'末端を含んでいた。以上の結果から、C. utilisの全長のHMG-CoA レダクターゼ遺伝子 (hwg1) のクローニングに成功した。

【0099】配列番号3に、C. utilisのHMG-CoA レダクターゼ (全長)のアミノ配列を示す (矢印のところから始まるのが配列番号1のコア酵素部分である。ただし、矢印のRはMCで換されている。)。また、配列番号4に、C. utilisのHMG-CoA レダクターゼ遺伝子の塩基配列、およびコードされるタンパク質のアミノ酸配列を示す (矢印のところから始まるのが配列番号2のコア酵素部分である。ただし、矢印のRはMに、CGTはATGに変換されている。)。

【0100】C. utilisのhmg1には、2.805 bpからなるオープンリーディングフレームが存在した。それから推定される遺伝子産物である酵素のアミノ酸配列について、S.cerevisiaeのHMG-COAレダクターゼタンパク質との相同性を調べた。その結果、全配列領域では、C. utilisとS. cerevisiae間で52.2%のホモロジーが観察された。また、C. utilisのHMG1タンパク質におけるアミノ酸配列477残基以降の領域と、S. cerevisiaeのHMG1タンパク質におけるアミノ酸配列573残基以降の領域におけるアミノ酸配列の相同性は75.5%と比較的高いものであった。この領域は、HMG-COAレダクターゼのコア酵素部分であると考えられる。

【0101】〔実施例8〕 hmg1高発現用プラスミドの 構築

実施例1で示したプラスミドpGAPPT10を用いてCandida ロせilisの染色体中に導入されてhmg1を高発現するような され ベクターを構築した(図38参照)。まず、PCR法によ ロッ、hmg1の447アミノ酸から934アミノ酸までをコードし に115 に、るDNA断片を取得した。プライマーとして、配列番 に、号4の塩基配列+1339から+1368に対応する配列と、その 50 た。

5 関に開始コドンであるATGを、その開始コドンの5 側にNheI部位を、そのNheI部位の5 側に塩基配列GGGを持つようにデザインしたプローブ:5'-GGGCTAGCATGATC CATACCACAAGATTGGAGGATGCAATC-3'と、配列番号4の終始コドンを含む塩基配列+2779と+2805の間の塩基配列の相

CATACCACAAGATTGGAGGATGCAATC-3'と、配列番号4の終始 コドンを含む塩基配列+2779と+2805の間の塩基配列の相 補鎖に対応する配列と、その5'側にBglII部位を、そのB glII部位の5'側に塩基配列GGGを持つようにデザインし たプローブ:5'-GGGAGATCTTGCTTATTTCTTAGCAGCGGCTCTGT TGTG-3'を用いた。PCRはLA PCRキットVer.2 (室酒造)を

26

【0102】得られたDNA断片をNheIとBgIIIで消化後、pGAPPT10のXbaI-BamHI部位に挿入して、プラスミドpChGを作製した。

使い、30サイクル行った。

【0103】次に、特開平8-173170 (0112)で構築したp CRE2よりApaI処理して、1.2 kbのrDNA断片をプラスミドpBluescript SK-に挿入したプラスミドpCRA1を構築した。次に、pCRA1のAspI部位をNotI部位に改変したプラスミドpCRA3を構築した。さらに、このpCRA3をNotI消化後、122 kbのrDNA断片を単離し、pChGをNotI処理後、脱リン酸化したものと結合し、プラスミドpChGRを作製した。

【0104】さらに、特開平8-173170(0216)で構築した pGKHPT1よりNotl消化後、ハイグロマイシン耐性遺伝子 であるL41タンパク質をコードしている3.2 kbの断片を 取り出し、pChGRをNotl処理後、脱リン酸化したものと 結合することにより、目的とするプラスミドpChGRHを構 築した。なお、このpChGRHを導入したE. coli JM 109 は、JM109 (pChGRH)と命名し、工業技術院生命工業技術 研究所に、平成9年2月25日付けでFERM BP-5837として 30 寄託した。

【0105】〔実施例9〕 hmg1 高発現用プラスミド のCandida utilisへの導入および色素定量 実施例8で得たプラスミドpChGRHをBg111処理したもの を用いて、特開平8-173170の実施例11の方法に従って、 実施例6で得られた合成遺伝子を有するリコペン生産用 プラスミドpCLR1EBI-3が導入されたC. utilis形質転換 体であるリコペン蓄積株(12-2株)の形質転換を行っ た。パルス条件は25μFで抵抗値を1,000オームと800オ ーム、電圧を5 kV/cmと4 kV/cmの計4種類で行った。用 40 いたpChGRHは一つの条件で5 μgを用いた。電気パルス 後の培養は10時間行い、シクロヘキシミド40μg/ml、ハ イグロマイシン800 μg/mlを含むYPD寒天培地上にプレ ーティングし、30.Cで1週間培養した。その結果、濃い 赤色を示すコロニーが得られた。これらの濃い赤色コロ ニーには、pChGRHとpCLR1EBI-3との両プラスミドが導入 されていた。また、この両プラスミドを導入したCandid a utilis IFO 0988株 (ATCC9950) は、0988(pChGRH, pC LR1EBI-3)と命名し、工業技術院生命工業技術研究所 に、平成9 年2 月25日付けでFERM BP-5838として寄託し

【0106】これらの得られた濃い赤色コロニーより3 株 (h-3, h-8, h-17と呼ぶ) を選んで、シクロヘキシミ ド40μug/ml、ハイグロマイシン800 μg/mlを含むYPD培 地200 mlが入っている500 mlの坂口フラスコで培養し た、培養条件は30.Cで120 rpmで振とう培養であった。 得られた培養液90 mlを用い、5000 rpm、4.C、5分間 遠心して上清を取り除いた。得られた菌体を-80。Cで凍 結し、その後に凍結乾燥器で凍結乾燥を行った。得られ た乾燥菌体の重量を測定した。

【0107】次に、実施例6(3)「カロテノイド色素の 10 ことができる。 同定および定量」に示された方法に従って、乾燥菌体か らリコペンを精製し、リコペンの定量を行った。この結 果を図39に示した。コントロール(12-2)の0.11%に比 べ、C. utilisのHMG-CoA レダクターゼのコア酵素部分 (触媒領域)をコードする遺伝子が導入された株は、4 倍量のリコペンを生産することができた。h-3株では、 リコペンの<u>生産量は、乾重量1gあたり4.5 mg/mi(0.45</u> %) に達した。実施例では、リコペンの例のみを示す *

*が、同様に、C. utilisのHMG-CoA レダクターゼのコア 酵素部分(触媒領域)をコードする遺伝子を導入するこ とによって、アスタキサンチンやβ-カロチンの生産量 を増量させることが可能である。

[0108]

【発明の効果】本発明によれば、カロチノイド生産の増 量に有用な遺伝子が提供される。当該遺伝子をカロチノ イド合成遺伝子群とともに酵母に導入し、同時に発現さ せることにより、有用なカロチノイドを大量に生産する

[0109]

【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:489

配列の型:アミノ酸

トポロジー:直鎖状 配列の種類:ペプチド

配列

MIHITRLEDAIELKKPKKKASKTAVSVPKAVVVKDSETTKSSEILHSSSE

SESEQSSRPLEQVIELYKDGKVKTLVDDEVVSLVTAGKLPLYALEKQLGD

NLRAVAIRRKAISDLADAPVLRSNKLPYLHYDYDRVFGACCENVIGYMPL

PVGVAGPLIIDGKPYHIPMATTEGCLVASAMRGCKAINLGGGVTTVLTKD

GMTRGPCVKFPSLKRAGQCKLWLDSDEGQEEMKKAFNSTSRFARLQHLQT

ALAGDLLFTRFRTVTGDAMGMNMISKGVEYALKOMTEVFGWDDMMVVSVS

GNYCTDKKPAAVNWINGRGKSVVAEASIPKDAVVKVLKSSVKAVVDVNVN

KNLIGSAMAGSVGGFNAQAANMVTAVYLALGQDPAQNVESSNCITLMTET

EDGDLKVSVSMPSIEVGTIGGGTILDPQGSMLELLGVRGPADVPGENARQ

LAKIVASIVLSGELSLVSALAAGHLVQSHMQHNRAAAKK*

【0110】配列番号:2

※トポロジー:直鎖状

配列の長さ:1470

40 配列の種類: Genomic DNA

配列の型:核酸

配列

鎖の数:二本鎖

*

60

 ${\tt ATGATCCATACCACAAGATTGGAGGATGCAATCGAATTGAAAAAGCCAAAGAAGAAAGCT}$

M I H T T R L E D A I E L K K P K K A

120

 ${\tt TCGAAGACAGCTGTCAGTGTTCCTAAAGCTGTTGTGGTTAAAGATTCAGAAACTACAAAA}$

40

180

TCCTCGGAAATCTTGCACTCATCTTCTGAGAGTGAATCTGACCAATCTTCACGTCCACTT

S S E I L H S S S E S E S E Q S S R P L

60

240

GAACAAGTTATTGAGTTATACAAGGATGGTTAAAGTTAAGACCCTTGTTGACGATGAAGTT
E Q V I E L Y K D G K V K T L V D D E V

D E 0

300

 ${\tt GTATCCCTTGTTACTGCTGGTAAGTTACCACTGTATGCTCTAGAGAAACAATTGGGTGAT}$

V S L V T A G K L P L Y A L E K Q L G D

100

 ${\tt AACTTGAGAGCCGTTGCTATTCGTCGGAAAGCCATCTCTGATCTTGCAGATGCTCCAGTC}$

N L R A V A I R R K A I S D L A D A P V

120

420

140

[0111]

```
(17)
  31
TOTGAAAATGTTATCGGTTACATGCCATTACCAGTCGGTGTCGCTGGTCCATTGATTATT
CENVIGYMPLPVGVAGPLII
                                           160
GATGCCAAGCCGTACCATATTCCAATGCCAACCACAGAGGGTTGTCTTGTTGCTTCTGCT
D G K P Y H I P M A T T E G C L V A S A
                                             600
ATCCCTGCTTGTAAAGCCATTAATCTTGGTGGCGGTGTAACAACGGTTTTGACTAAAGAT
MRGCKAINLGGGVTTVLTKD
                                           200
                                             660
GGTATGACGCGTGGACCATGTGTTAAATTCCCAAGTTTGAAACGAGCAGGTCAATGTAAG
G M T R G P C V K F P S L K R A G Q C K
                                           220
CTATGGTTGGACTCCGATGAGGGCCAAGAAGAAATGAAGAAAGCCTTCAACTCTACTTCC
L W L D S D E G Q E E M K K A F N S T S
                                           240
                                             780
AGATTTGCCAGACTCCAACATTTGCAAACTGCTCTTGCGGGTGACTTGTTGTTCATTCGT
R F A R L Q H L Q T A L A G D L L F I R
                                           260
                                             840
TTCAGAACCGTCACTGGTGATGCTATGGGTATGAATATGATTTCCAAACGTGTTGAATAT
FRTVTGDAMGMNMISKGVEY
                                            280
                                             900
GCTCTTAAACAAATGACGGAGGTGTTTGGATGGGACGATATGATGGTTGTTTCTGTTTCT
A L K Q M T E V F G W D D M M V V S V S
```

GGTAACTACTGTACCGATAAAAAACCAGCTGCTGTTAACTGGATCAATGGTCGTGGTAAA
G N Y C T D K K P A A V N W I N G R G K
320

1020

AGTGTTGTTGCCGAGGCTTCCATACCAAAGGATGCTGTGGTTAAAGTTTTGAAAAGTTCT
S V V A E A S I P K D A V V K V L K S S
340

1080

GTTAAACCTGTTGATGTTAATGTCAACAAGAACTTGATCGGATCAGCTATGGCTGGTV K A V V D V N V N K N L I G S A M λ G 360

1140

AGTGTTGGTGGTTCAATGCCCAAGCTCCTAATATGGTTACCGCAGTTTATTTGGCTTTG

S V G G F N A Q A A N M V T A V Y L A L

380

1200

GGTCAAGATCCAGCCCAAAACGTTGAATCTTCCAACTGTATTACACTAATGACTGAAACG

G Q D P A Q N V E S S N C I T L M T E T

1260

GAGGACGGAGATTTGAAAGTTTCTGTTTCCATGCCATCTATTGAAGTCGGAACCATTGGT

E D G D L K V S V S M P S I E V G T I G

1320

GGTGGTACCATCTTGGACCCACAGGGATCCATGCTTGAACTTCTCGGAGTACGTGGACCA

G G T I L D P Q G S M L E L L G V R G P

1380

GCTGATGTTCCAGGAGAAAATGCCCGTCAACTGGCTAAAATCGTTGCATCTATTGTTCTT

A D V P G E N A R Q L A K I V A S I V L

TCCGGTGAATTATCGCTAGTTAGCGCACTTGCAGCTGGTCATTTGGTGCAGAGTCATATG S G E L S L V S A L A A G H L V Q S H M 480

1470

CAGCACAACAGAGCCGCTGCTAAGAAATAA

Q H N R A A A K K *

489

【0113】配列番号:3

*トポロジー:直鎖状

配列の長さ:934

配列の種類:ペプチド

配列の型:アミノ酸

配列

50

1

MFYHGASANOHWIAVDDLSKVPVDVDHYNVVPFQFRRAGEYKEPVLSGIV

ELDEVKYVVSQSDAAEQWQQLTAEDGTVWRSRAYEGKLGKYSDMAVGAFN

KVLNLVRGAETFDIALVTCAYIAMFYTLFNLFARMRAVGSKVWLGLSTLV

SSFFAFLFALYITTRVLDLSIPFLSLSEGIPFFVAVVGFNNKILLAEKVL

ONOLNAOSSKNDAPTVLYQALREQGPLLLRDHLFMITAFLGCSFYASYLD

GLKNFCILAALILAFDILTTSTFLSAILSLKLEINQIHRSTLLREQLEDD

GLTETTVDDVLKSNSLAGTKTFTDAPSTLVTVAKVAGVSVFFGLHFYGFG

SAWLSDLSAGNETNDTFTLYDAVADQIPIGSNGTLVTLFPTRFFLPEKLS

450

TOTRAVVLSFIGLISTAARDKYLSKFILFAFAVSASINVYLLNVARIHTT

500

RLEDATELKKPKKKASKTAVSVPKAVVVKDSETTKSSEILHSSSESESEQ

550

[0114]

 ${\tt SSRPLEQVIELYRDGKVKTLVDDEVVSLVTAGKLPLYALEKQLGDNLRAV}$

600

 ${\tt AIRRKAISDLADAPVLRSNKLPYLHYDYDRVFGACCENVIGYMPLPVGVA}$

650

GPLIIDGKPYHIPMATTEGCLVASAMRGCKAINLGGGVTTVLTKDGMTRG

700

PCVKFPSLKRAGQCKLWLDSDEGQEEMKKAFNSTSRFARLQHLQTALAGD

750

LLFIRFRIVIGDAMGMMISKGVEYALKQMTEVFGWDDMMVVSVSGNYCT

800

DKKPAAVNWINGRGKSVVAEASIPKDAVVKVLKSSVKAVVDVNVNKNLIG

850

SAMAGSVGGFNAQAANMVTAVYLALGQDPAQNVESSNCITLMTETEDGDL

900

KVSVSMPSIEVGTIGGGTILDPQGSMLELLGVRGPADVPGENARQLAKIV

- -

ASTVLSGELSLVSALAAGHLVQSHMQHNRAAAKK*

【0115】配列番号:4

20*トポロジー:直鎖状

配列の長さ:2820

配列の種類:Genomic DNA

配列の型:核酸

配列

鎖の数:二本鎖

*

37 -60 CTGGCCGTGCTACACTATATGAGCAACGGGTTCTCCTACGATGAACCGGCAGCGGTT ATGTTCTACCACGGTGCAAGCGCAAACCAACATTGGATTGCAGTTGACGACTTGAGCAAA M F Y H G A S A N Q H W I A V D D L S K 20 120 GTCCCAGTGGATGTGGACCACTACAACGTTGTCCCATTCCAGTTCCGCAGAGCTGGCGAG V P V D V D H Y N V V P F Q F R R A G E 180 TACAAGGAGCCGGTGTTATCAGGAATCGTTGAGTTGGATGAGGTGAACTTTGTTTCT Y K E P V L S G I V E L D E V K F V V S 240 CAGTCTGATGCCGCTGAGCAATGGCAACAGTTGACCGCTGAGGACGGCACTGTGTGGGCGT Q S D A A E Q W Q Q L T A E D G T V W R 80 300 TCAAGAGCGTATCACGGCAAACTGGGTAAGTACTCTGACATGGCTGTTGGTGCTTTCAAT S R A Y H G K L G K Y S D M A V G A F N 100 AAGGTGTTGAACTTGGTCAGAGGGGCCGAAACCTTTGACATTGCCCTGGTGACTTGTGCG K V L N L V R G A E T F D I A L V T C A

TACATTGCCATGTTCTATACACTGTTTAACCTCTTTGCTAGAATGAGGGCAGTCGGCTCT
Y I A M F Y T L F N L F A R M R A V G S

[0116]

AMAGIFFGGCTAGGATTGTCAACTCTTGTGTCCTCGTTCTTTGCCTTCTTGTTTGCACTG
K V W L G L S T L V S S F F A F L F A L

160'
540

THEATCHCCACGAGOGTGTTGGATCTTTCAATTCCCTTCCTTTTGTCTGAAGGCATT
Y I T T R V L D L S I P F L S L S E G I
180

600

CCGTTCTTTGTCGCAGTGGTTGGTTTCAACAACAAGATTTTGTTGGCAGAGAAGGTTTTG
P P F V A V V G F N N K I L L A E K V L
200

660

CARACTCHACGCTCAATCATCGAGGAACGATGCTCCAACCGTTCTGTATCAGGCA Q N Q L N A Q S S K N D A P T V L T Q A 220

720

TTAAGGGAACAAGGCCCATTGCTCTTGCGTGATCACTTGTTTATGATTACTGCATTCTTG
L R E Q G P L L L R D H L F M I T A F L
240

780

GGATGCTCCTTTTACGCGTCGTACTTGGATGGACTGAAGAATTTCTGTATATTGGCAGCT
C C S F Y A S Y L D G L K N F C I L A A

840

CTCATCCTACCATTCGATATACTCACCACCTCTACCTTCCTATCTGCAATCTTATCACTC
L I L A F D I L T T S T F L S A I L S L
280

900

AAGCTGGAAATTAACCAAATACACAGATCAACGTTGCTGAGAGAACAACTCGAAGATGAC
K L E I N Q I H R S T L L R E Q L E D D

300

960

GCCITAACTGAAACCACAGTTGATGATGTTCTCAAATCCAATAGTCTCGCTGGAACTAAGGG L T E T T V D D V L K S N S L A G T K 320 1020

ACTITICACAGATGCCCCATCTACTCTGGTTACAGTTGCCAAGGTTGCTGGTGTTTCAGTC
T F T D A F S T L V T V A K V A G V S V
340

TTCTTTGGATTGCACTTTTATGGATTTGGATCTGCTTATCGGATTTGACCGCTGGT
F F G L H F Y G F G S A W L S D L S A G
360

AATGAGACAAATGACACTTTCACCTTATACGATGCGGTCGCAGATCAAATTCCTATTGGT
N E T N D T F T L Y D A V A D Q I P I G

[0117]

```
1200
```

TCANACGGTACCTTGGTTACTTTATTCCCAACACGTTTTTTCCTCCCTGAAAAACTATCC
S N G T L V T L F P T R F F L P E K L S
400.
1260

ACACAAATTGAAGCCGTGGTTCTATCATTCATTGTCTTATTTCAACTGCTGCCCGTGAT
T Q I E A V V L S F I G L I S T A A R D

1320

ANATACATCTCANAATTCATTCTCTPTCCATTTCCCGTTTCTCCATCCACCGTCTAC

K Y I S K P I L F A F A V S A S I N V Y

440

1380

CTTTTGAACGTTGCCCGTATCCATACCACAAGATTGCAGGATCCAATCGAATTGAAAAAG
L L N V A R I H T T R L E D A I E L K K
460
1440

CCAAAGAAGAAAGCTTCGAAGACAGCTGTCAGTGTTCAAAGCTGTTGTGTTAAAGAT
P K K K A S K T A V S V P K A V V V K D
480

TCAGAAACTACAAAATCCTCGGAAATCTTGCACTCATCTTCTGAGAGTGAATCTGAGCAA
S E T T K S S E I L H S S S E S E S E G 0
500
1560

TCTTCACGTCCACTTGAACAAGTTATTGAGTTATACAAGGATGGTAAAGTTAAGACCCTT S S R P L E Q V I E L Y K D G K V K T L 520 1620

GFTGACGATGAAGTTGTATCCCTTGTTACTGCTGGTAAGTTACCACTGTATGCTCTAGAG

V D D E V V S L V T A G K L P L Y A L E

540
1680

ANACHATTGGGTGATAACTTGAGAGCCGTTGCTATTCGTCCGAAAGCCATCTCTGATCTT
K Q L G D N L R A V A I R R K A I S D L
560
1740

GCAGATGCTCCAGTCTTGAGAAGCAATAAATTACCATACTTGCACTATGATTACGATCGT

A D A P V L R S N K L P Y L H Y D Y D R

580
1800

[0118]

GGICCATTGATTATTGATGCAAGCCGTACCATATTCCAATGGCAACCACAGGGGTTGT
G P L I I D G K P Y H I P M A T T E G C
620
1920

CTTGTTGCTTCTGCTATGCGTGGTTGTAAGCCATTAATCTTGGTGGCGGTGTAACAACG L V A S A E R G C K A I N L G G G V T T

1980

CTTTTGACTAAAGATCGTATGACGCGTGGACCATGTGTTAAATTCCCAAGTTTGAAACGA V L T K D G M T R G P C V K F P S L K R 660

2040

2400

TTCAACTCTACTTCCAGATTTGCCAGACTCCAACATTTGCAAACTGCTCTTGCGGGTGAC F N S T S R F λ R L Q H L Q T λ L λ G D 700 2160

TTGTTGTTCATTCGTTTCAGAACCGTCACTGGTGATGCTATGGGTATGAATATGATTTCC
L L F I R F R T V T G D A M G M N M I S
720

AAAGGTGTTGAATATGCTCTTAAACAAATGACGGAGGTGTTTGGATGGGACGATATGATG
K G V E Y A L K Q M T E V F G W D D M M
740

GTTGTTTCTGTTTCTGGTAACTACTGTACCGATAAAAAACCAGCTGCTGTTAACTGGATC
V V S V S G N Y C T D K K P A A V N W I 760

GTTTTGAAAAGTTCTGTTAAAGCTGTTGTTGATGTTAATGTCAACAAGAACTTGATCGGA
V L K S S V K A V V D V N V N K N L I G
800
2460

TCAGCTATGGCTGGTGTTGGTGGTTTCAATGCCCAAGCTGCTAATATGGTTACCGCA S A M A G S V G G F N A Q A A N M V T A 820

[0119]

GTTTATTTGGCTTTGGGTCAAGATCCAGCCCAAAACGTTGAATCTTCCAACTGTATTACA

V Y L A L G Q D P A Q N V E S S N C I T-

CTAATGACTGAAACGGAGGACGGAGATTTGAAAGTTTCTGTTTCCATGCCATCTATTGAA LMTETEDGDLKVSVSMPSIE

GTCGGAACCATTGGTGGTGGTACCATCTTGGACCCACAGGGATCCATGCTTGAACTTCTC

V G T I G G G T I L D P Q G S M L E L L

GGAGTACGTGGACCAGCTGATGTTCCAGGAGAAAATGCCCGTCAACTGGCTAAAATCGTT

G V R G P A D V P G E N A R Q L A K I V

GCATCTATTGTTCTTTCCGGTGAATTATCGCTAGTTAGCGCACTTGCAGCTGGTCATTTG

A S I V L S G E L S L V S A L A A G H L 920

2820

GTGCAGAGTCATATGCAGCACAACAGAGCCGCTGCTAAGAAATAAGCATACGACTCACCA

V Q S H M Q H N R A A A K K *

934

【図面の簡単な説明】

- 【図1】 イソプレノイドの生合成経路を示す。
- 【図2】 植物常在細菌Erwiniaおよび海洋細菌Agrobac terium aurantiacumのカロテノイド生合成遺伝子の機能 30 ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。 を示す。
- 【図3】 カロテノイド生合成遺伝子全合成に用いたPC R法の説明図を示す。
- 【図4】 プラスミドpCLEBI13-2の作製法を示す。
- 【図5】 全合成されたcrtE遺伝子の塩基配列とコード されるアミノ酸配列を示す.
- 【図6】 全合成されたcrtE遺伝子の塩基配列とコード されるアミノ酸配列(続き)を示す。
- 【図7】 全合成されたcrtE遺伝子の塩基配列とコード されるアミノ酸配列(続き)を示す。
- 【図8】 全合成されたcrtB遺伝子の塩基配列とコード されるアミノ酸配列を示す。
- 【図9】 全合成されたcrtB遺伝子の塩基配列とコード されるアミノ酸配列(続き)を示す。
- 【図10】 全合成されたcrtB遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。
- 【図11】 全合成されたcrtI遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列を示す。
- 【図12】 全合成されたcrtl遺伝子の塩基配列とコー ーを示す。 ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。

- *【図13】 全合成されたcrtI遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。
 - 【図14】 全合成されたcrtI遺伝子の塩基配列とコー
- 【図15】 全合成されたcrtY遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列を示す。
- 【図16】 全合成されたcrtY遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。
- 【図17】 全合成されたcrtY遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列 (続き)を示す。
- 【図18】 全合成されたcrtZ遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列を示す。
- 【図19】 全合成されたcrtZ遺伝子の塩基配列とコー 40 ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。
 - 【図20】 全合成されたcrtW遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列を示す。
 - 【図21】 全合成されたcrtW遺伝子の塩基配列とコー ドされるアミノ酸配列(続き)を示す。
 - 【図22】 化学合成した各種DNAセグメントを示す。
 - 【図23】 化学合成した各種DNAセグメントを示す。
 - 【図24】 化学合成した各種DNAセグメントを示す。
 - 【図25】 crtE遺伝子の合成のためのPCR用プライマ
- *50 【図26】 crtB遺伝子の合成のためのPCR用プライマ

【図27】 crtI遺伝子の合成のためのPCR用プライマ

【図28】 crtl遺伝子の合成のためのPCR用プライマ

ーを示す。

ーを示す。

ーを示す。 【図33】 プラスミドpCLR1EBI-3の作製法を示す。 【図34】 プラスミドpCRAL10EBIY-3の作製法を示 す。 プラスミドpCLEIZ1の作製法を示す。 【図35】 【図36】 プラスミドpCLBWY1の作製法を示す図。 【図37】 Saccharomyuces cerevisiaeのHMG-CoA レ

48

一を示す。 【図29】 crtY遺伝子の合成のためのPCR用プライマ ーを示す。 【図30】 crtY遺伝子の合成のためのPCR用プライマ ーを示す。

【図31】 crtZ遺伝子の合成のためのPCR用プライマ

ーを示す。 【図32】 crtW遺伝子の合成のためのPCR用プライマ

カロテノイド、キノン、竹

ダクターゼ (全長)のアミノ酸配列を示す。 【図38】 プラスミドpChGRHの作製法を示す。

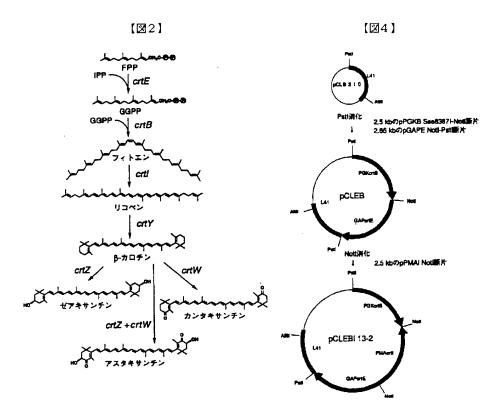
【図39】 各種リコペン生産株のリコペン生産量を示 10 す。

【図3】 【図1】 3C ▼ 1st PCR ATP ACP-メパロン電子(例) ATP~ 100 d ▼ 2nd PCR IPPTY#9-4 DMAPP GPP GGPP 3rd PCR

【図28】

ステロール、ドリコール、集

I-5-2C CTGTCTCTCAACTTTGGACCCTCGACAGTCCAAGTTCAAGTTAGCAGTACCCAAGTGTGGAACTGGAGCCAAGACGT 1-6-1 TTGGTTACCCACAGAATUTTCACCCCATTCGATTTCAGAGACCAATTGAACGCTTACCACGGTTCTGCTTTCTCCGTCGA 1-6-1C $\tt CCTTAGATCTGTCAGATCAAATCCTCCAACATCAAACCAGCAGTAGCCTTAGCGGAACCGATAACACCTGGGATACCAG$ GATAACACCTCGGATACCAGCACCTCGGTGAGTACCAGCACCAACCTACAAGTTGGTGATGGTCTTGTCTGTTG



【図7】

TTG TTG GGT CCA AGA GCT GTC GAG GAG AGA TTG AGA CAA CAC TTG CAA

【図39】

Strain	Lycopene (%, /Dry cell weight)
12-2	0.11
h-3	0.45
h-8	0.44
h-17	0.40

Leu Leu Gly Pro Arg Ala Val Glu Glu Arg Leu Arg Gln His Leu Gln>

860

855

850

TTG GCT TCC GAG CAC TTG TCC GCT GCT TGT CAA CAC GGT CAC GCT ACC Leu Ala Ser Glu His Leu Ser Ala Ala Cys Gln His Gly His Ala Thr>

910 915 900 905 890 B70 880

CAA CAC TTC ATC CAA GCC TGG TTC GAC AAG AAG TTG GCT GCT GTT TCT Gln His Phe Ile Gln Ala Trp Phe Asp Lys Lys Leu Ala Ala Val Ser>

920 925

830

835 840

TAG TAG ATC TGG

820

【図5】

5 10 15 20 25 30 35 40 45 50

GOTCTAGAT ATG ACC GTT TGT GCT AAG AAG CAC GTT CAC TTG ACC AGA GAC

Nec Thr Val Cys Ala Lys Lys Ris Val Ris Leu Thr Arg Asp>

55 60 65 70 75 80 85 90 95

GCT GCT GAG CAA TTG TTG GCT GAC ATC GAC AGA AGA TTG GAT CAA TTG Alm Alm Glu Gln Leu Leu Alm Amp Ile Amp Arg Arg Leu Amp Gln Leu>

100 105 110 115 120 125 130 135 140 145

TTG CCA OTC CAG GCT GAG AGA CAC GTT GTT GCT GCT GCT ATG AGA CAC Leu Pro Val Glu Gly Glu Arg Asp Val Val Gly Ala Ala Net Arg Glu>

150 155 160 165 170 175 180 185 190 195

GGT GCT TTG GCT CCA GGT AAG AGA ATC AGA CCA ATG TTG TTG TTG TTG Gly Ala Leu Ala Pro Gly Lys Arg Ile Arg Pro Net Leu Leu Leu Leu-

200 205 210 215 220 225 230 235 240

ACT GCT AGA GAC CTT GGT TUT GCT GTC TCC CAC GAC GGT TTG TTG GAT Thr Ala Arg Asp Leu Gly Cys Ala Val Ser His Asp Gly Leu Leu Asp>

245 250 255 260 255 270 275 280 285 290

TTG GCT TGT GCT GTT GAG ATG GTT CAC GCT GCT TCC TTG ATC TTG GAC Leu Ala Cys Ala Val Glu Met Val His Ala Ala Sar Leu Ile Leu Asp>

295 300 305 310 315 320 325 330 335

GAT ATG CCA TGT ATG GAC GAC GCT AAG TTG AGA AGA GGT AGA CCA ACC Asp Met Pro Cys Met Asp Asp Als Lys Leu Arg Arg Gly Arg Pro Thr>

340 345 350 355 360 365 370 375 380 385

ATC CAC TOT CAC TAC GGT GAG CAC GTC GGT ATC TTG GGT GGT GGT GGT GIL His Ser His Tyr Gly Glu His Val Ala Ile Leu Ala Ala Val Ala>

【図6】

390 395 400 405 410 415 420 425 430 435

TTG TTG TCT AAG GCT TTC GGT GTT ATC GCT GAT GCT GAC GGT TTG ACC
Leu Leu Ser Lye Ala Phe Gly Val Ile Ala Asp Ala Asp Gly Leu Thr>

485 490 495 500 505 510 515 520 525 530

ATG CAA GOT TTG GTT CAA GOT CAA TTC AAG GAC TTG TCC GAG GGT GAT

Mat Gin Gly Leu Val Gin Gly Gin Phe Lye Aep Leu Eer Glu Gly Aep-

725 730 735 740 745 750 755 760 765 770

ACT GGT AAG GAC TCT AAC CAA GAT GCT GGT AAG TCC ACT TTG GTT AAC

Thr Gly Lys Asp Ser Asn Gln Asp Ale Gly Lys Ser Thr Leu Val Asn>

775 780 785 790 795 800 805 810 815

[図8]

5 10 15 20 25 30 35 40 45 50.

RATCTAGRA ATG ARC RAC CCA TCC TTG TTG RAC CAC GCT GTT GAG ACC ATG
Het Asm Asm Pro Ser Leu Leu Asm His Ale Vel Glu Thr Met>

55 60 65 70 75 80 85 90 95

GCT GTT GGT TCC AAG TCT TTC GCT ACC GCT TCC AAG TTG TTC GAC GCT Ale Vel Gly Ser Lys Ser Phe Ale Thx Ale Ser Lys Leu Phe Asp Ale>

100 105 110 115 120 125 130 135 140 145

AMG ACT AGA AGA TOC GTC TTG ATG TTG TAC GCT TGG TGT AGA CAC TGT Lys Thr Arg Arg Ser Val Leu Het Leu Tyr Ala Trp Cys Arg His Cys>

150 155 160 165 170 175 180 185 190 195

GAC GAT GTT ATC GAC GAC GAA ACC TTG GCT TTG CAA GCT AGA CAA CCA Asp Asp Val Ile Asp Asp Gin Thr Leu Gly Phe Gin Ale Arg Gin Pro>

200 205 210 215 220 225 230 235 240

GCT TTG CAA ACT CCA GAG CAA AGA TTG ATG CAA TTG GAG ATG AAG ACT Ala Leu Gln Thr Pro Glu Gln Arg Leu Het Gln Leu Glu Het Lye Thr>

245 250 255 260 265 270 275 280 285 290

AGA CAA GCC TAC GCT GGT TCC CAA ATG CAC GAG CCA GCT TTC GCT ATG Gln Ala Tyr Ala Gly Ser Gln Met His Glu Pro Ala Phe Ala Ala>

295 300 105 310 315 320 325 330 335

TTC CAA GAG GTT GCT ATG GCT CAC GAT ATC GCT CCA GCT TAC GCT TTC The Gin Glu Val Ala Met Ale Mis Asp Ile Ala Pro Ala Tyr Ala Phe>

340 345 350 355 360 365 370 375 380 385

.

GAT CAC TTG GAG GGT TTC GCT ATG GAC GTC AGA GAG GCT CAA TAC TCC ASP His Leu Glu Gly Phe Ala Met Asp Val Arg Glu Ala Gln Tyr Ser>

【図9】

485 490 495 500 505 510 515 520 525 530

GAC AGA GCT TOT GAC TTG GGT TTG GCT TTC CAA TTG ACT AAC ATC GCT

Asp Arg Ala Cys Asp Leu Gly Leu Ala Phe Gln Leu Thr Asn Ile Ala>

725 730 735 740 745 750 755 760 765 770

TTG AGA TCC CCT TGG GCT ATC GCT ACC GCT AAG CAA CTC TAC AGA AAG

Leu Arg Ser Ale Trp Ale Ile Ale Thr Ale Lys Oln Vel Tyr Arg Lys>

775 780 785 790 795 800 805 810 815

【図10】

ATC GGT GTT AAG GTT GAG CAA GCT GGT CAA CAA GCC TGG GAC CAA AGA
Ile Gly Val Lys Val Glu Gln Ala Gly Gln Ala Trp Asp Gln Arg>

820 825 830 835 840 845 850 855 860 865

CAA TOT ACT ACC ACC CCA GAG AAG TTG ACT TTG TTG TTG GCT GCT TCC Gln Ser Thr Thr Thr Pro Glu Lys Leu Thr Leu Leu Leu Ala Ala Ser>

870 875 880 885 890 895 900 905 910 915

GGT CAA GCC TTG ACC TCC AGA ATG AGA GCT CAC CCA CCA AGA CCA GCT Gly Gln Ala Leu Thr Ser Arg Het Arg Ala His Pro Pro Arg Pro Ala>

920 925 930 935 940 945

CAC TTG TGG CAA AGA CCA TTG TAG CAG ATC TAA His Leu Trp Gln Arg Pro Leu ***

【図19】

390 395 400 405 410 415 420 425 430 435

AGA GAC CAC TGT GTT TCT TTC GGT TTC ATC TAC GCT CCA CCA GTT GAT Arg Asp His Cys Val Ser Phe Gly Phe Ile Tyr Ale Pro Pro Val Asp>

440 445 450 455 460 465 470 475 480

AAG TTG AAG CAA GAC TTG AAG ATG TCC GGT GTC TTG AGA GCT GAG GCT Lys Leu Lys Gln Asp Leu Lys Met Ser Gly Val Leu Arg Ala Glu Ala>

485 490 495 500 505

•

CAA GAG AGA ACC TAG TAG ATC TGG
Gln Glu Arg Thr ***

[図11]

5 10 15 20 25 30 35 40 45 50

ANTOFAGAT ATG AAG CCA ACC ACC GTT ATC GGT GCT GCT TTC GGT GGT TTG Het Lys Pro Thr Thr Val Ile Gly Ala Gly Phe Gly Gly Leu>

55 60 65 70 75 80 85 90 95

GCT TTG GCT ATC AGA TTG CAA GCT GCT GGT ATC CCA GTC TTG TTG TTG Ala Leu Ala Ile Arg Leu Gln Ala Ale Gly Ile Pro Val Leu Leu Leu-

100 105 110 115 120 125 130 135 140 145

GAG CAA AGA GAC AAG CCA GGT GGT AGA GCT TAC GTT TAC GAG GAC CAA Glu Gln Arg Asp Lys Pro Gly Gly Arg Ala Tyr Val Tyr Glu Asp Gln>

150 155 160 165 170 175 180 185 190 195

GGT TTC ACC TTC GAT GGT GGT CGA ACC GTC ATC ACT GAC CCA TCC GCT Gly Phe Thr Phe Amp Alm Gly Pro Thr Val Ile Thr Amp Pro Ser Alm

200 205 210 215 220 225 230 235 240

ATC GAG GAG TTG TTC GCT TTG GCT GGT AAG CAA TTG AAG GAG TAC GTT Ile Glu Glu Leu Phe Ala Leu Ala Gly Lys Gln Leu Lys Clu Tyr Val>

245 250 255 260 265 270 275 280 285 290

GAG CTC TTG CCA GTC ACC CCA TTC TAC AGA TTG TGT TGG GAG TCC GGT Glu Leu Leu Pro Val Thr Pro Phe Tyr Arg Leu Cys TTp Glu Ser Gly>

295 300 305 310 315 120 325 330 135

AAG GTC TTC AAC TAC GAC AAC GAT CAA ACT AGA TTG GAG GCT CAA ATC Lys Val Phe Asn Tyr Asp Asn Asp Gln Thr Arg Leu Glu Ala Gln Ile>

340 345 350 355 360 365 370 375 380 385

CAA CAA TTC AAC CCA AGA CAC GTC GAG GGT TAC AGA CAA TTC TTG GAC Gln Gln Phe Asn Pro Arg Asp Val Glu Gly Tyr Arg Gln Phe Leu Asp>

【図12】

485 490 495 500 505 510 515 520 525 510

AMG TTG CAA OCC TGG AGA TCC GTA TAC TCC AAG GTT GCT TCC TAC ATC

Lys Leu Gln Ala Trp Arg Ser Val Tyr Ser Lys Val Ala Ser Tyr Ile>

335 340 545 550 555 560 565 570 575

GAG GAC GAG CAC TTC AGA CAA GCC TTC TCC TTC CAC TCT TTG TTC GTC
Glu Asp Glu His Leu Arg Gln Ala Phe Ser Phe His Ser Leu Leu Val>

775 780 785 790 795 800 805 810 815

【図13】

CMG GCT GTC CMC TTG GMG GAT GGT AGA AGA TTC TTG ACC CAA GCT GTT Glu Ala Vel His Leu Glu Asp Gly Arg Arg Phe Leu Thr Gln Ala Vel>

820 825 830 835 840 845 850 855 860 865

GCT TCC AAC GCT GAT GTC GTT CAC ACC TAC AGA GAC TTG TTG TCC CAA Ala Ser Asn Ala Asp Val Val His Thr Tyr Arg Asp Leu Leu Ser Gln>

870 875 880 885 890 895 900 905 910 915

CAC CCA GCT GCT AND CAA TCC AAC AND TTG CAA ACT AND AGA ATC His Ptg Ala Ala Val Lys Gln Ser Asn Lys Leu Gln Thr Lys Arg Het>

920 925 930 935 940 945 950 955 960

TOT AAC TOO THE GIT THE GIT THE GET THE GET THE AAC CAC CAC CAC GAT. Ser Asn Ser Leu Phe Val Leu Tyr Phe Gly Leu Asn His His His Asp>

965 970 975 980 985 990 995 1000 1005 1010

CAA TTG GCT CAC CAC ACC GTC TGT TTC GGT CCA AGA TAC AGA GAG CTC Gln Leu Ale His His Thr Val Cys Phe Gly Pro Arg Tyr Arg Glu Leu>

1015 1020 1025 1030 1035 1040 1045 1050 1055

ATC GAC GAG ATT TTC AAC CAC GGC GGT TTG GCT GAG GAC TTC TCC TTG Ile Amp Glu Ile Phe Amn Him Amp Gly Leu Ale Glu Amp Phe Ser Leu>

1060 1065 1070 1075 1080 1085 1090 1095 1100 1105

THE CHE CAT CON TOT AND GAT THE CT THE GET CON CAN GOT THE LOW HIS ALS PRO CYS VAL THE ASP SON SON LOW ALS PRO GIVE GLY

1110 1115 1120 1125 1130 1135 1140 1145 1150 1155

TGT GGT TCC TAC TAC GTC TTG GCT CCA GTT CCA CAC TTG GGT ACT GCT Cys Gly Ser Tyr Tyr Val Leu Ala Pro Val Pro His Leu Gly Thr Alax

1160 1165 1170 1175 1180 1185 1190 1195 1200

AMC TTG GAC TGG ACT GTC GAG GGT CCA AAG TTG AGA GAC AGA ATC TTC Amn Leu Amp Trp Thr Val Glu Gly Pro Lys Leu Arg Amp Arg Ile Phe>

【図14】

1205 1210 1215 1220 1225 1230 1235 1240 1245 1250

GCT TAC TTG GAG CAA CAC TAC ATG CCA GGT TTG AGA TCC CAA TTG GTT
Ala Tyr Leu Glu Gln His Tyr Met Pro Gly Leu Arg Ser Gln Leu Val>

1255 1260 1265 1270 1275 1280 1285 1290 1295

ACC CAC AGA ATG TTC ACC CCA TTC GAT TTC AGA GAC CAA TTG AAC GCT Thr His arg Met Phe Thr Pro Phe Asp Phe Arg Asp Gln Leu Asn Alex

1300 1305 1310 1315 1320 1325 1330 1335 1340 1345

TAC CAC GGT TCT GCT TTC TCC GTC GAG CCA GTT TTG ACT CAA TCC GCT TYr His Gly Ser Ala Phe Ser Val Glu Pro Val Leu Thr Gln Ser Ala>

1350 1355 1360 1365 1370 1375 1380 1385 1390 1395

TGG TTC AGA CCA CAC AAC AGA GAC AAG ACC ATC ACC AAC TTG TAC TTG TTp Phe Arg Pro His Asn Arg Asp Lys Thr Ile Thr Asn Leu Tyr Leu>

1400 1405 1410 1415 1420 1425 1430 1435 1440

GTC GGT GGT ACT CAC CCA GGT GCT GGT ATC CCA GGT GTT ATC GGT Val Gly Ala Gly Thr His Pro Gly Ala Gly Ile Pro Gly Val Ile Gly>

1445 1450 1455 1460 1465 1470 1475 1480 1485 1490

1495

ATC TAA

【図15】

5 10 15 20 25 30 35 40 45 50

MATCHAGAT AND CAA CCA CAC TAC GAC TTG ATC TTG GTT GGT GGT GGT TTG

Met Gin Pro Ris Tyr Asp Leu Ile Leu Val Gly Ala Gly Leu>

55 60 65 70 75 80 85 90 95

GCT AAC GGT TTG ATC GCT TTG AGA TTG CAA CAA CAA CAA CAA CAC ATG Ala Asn Gly Leu Ile Als Leu Arg Leu Gln Gln Gln Fro Asp Met-

100 105 110 115 120 125 130 135 140 145

AGA ATC TTG TTG ATC GAC GCT GCT CGA CAA GCT GCT GCT AAC CAC ACC ATg Ile Leu Leu Ile Asp Ale Ale Pro Gin Ale Gly Gly Asm His Thr>

150 155 160 165 170 175 180 185 190 195

TGG TCC TTC CAC CAC GAC GAC TTG ACC GAG TCC CAA CAC AGA TGG ATC TTP Ser Phe His His Asp Asp Leu Thr Glu Ser Gln His Ary Trp Ile>

200 205 210 215 220 225 230 235 240

GCT CCA TTG GTT GTC CAC CAC TGG CCA GAC TAC CAA GTT AGA TTC CCA Ala Pro Leu Val Val His His Trp Pro Asp Tyr Gln Val Arg Pho Pro>

245 250 255 260 265 270 275 280 285 290

ACT AGA AGA AGA AAG CTT AAC TCC GGT TAC TTC TGT ATC ACC TCT CAA Thr Arg Arg Arg Lys Leu Asn Ser Gly Tyr Phe Cys Ile Thr Ser Gln>

295 300 305 310 315 320 325 330 335

AGA TIC GCT GAG GTT TTG CAA AGA CAA TTG GGT CCA GAC TTG TGG ATG Arg Phe Ala Glu Val Leu Gin Arg Gin Phe Gly Pro His Leu Trp Met>

340 345 350 155 360 365 370 375 180 385 • • • • • •

GAT ACC GCT GCT GCT GAG GTC AAC GCT GAG TCC GTT AGA TTG AAG AAG Amp Thr Alm Val Alm Glu Val Amm Alm Glu Ber Val Arg Leu Lys Lys>

【図16】

535 540 543 550 555 560 565 570 575

CCT ACT GTC GAC CAA CAA AAC GGT TAC AGA TTC GTT TAC TCC TTG CCA
Ala Thr Vel Asp Gln Gln Asn Gly Tyr Arg Phe Val Tyr Ser Leu Pro-

580 585 590 595 600 605 610 615 620 625

TTG TCC CCA ACC AGA TTG TTG ATC GAG GAC ACC CAC TAC ATC GAC AAC
Leu Ser Pro Thr Arg Leu Leu Ile Glu Asp Thr His Tyr Ile Asp Asn>

725 730 735 740 745 750 755 760 765 770

GOT TTG CCA ATC ACT TTG TCT GCT AAC GCT GAC GCT TTC TGG CAA CAA
Ala Leu Pro Ile Thr Leu Ser Gly Am Ala Amp Ala Phm Trp Gln Gln>

775 780 785 790 795 800 805 810 815

【図17】

AGA CCA TTG GCT TGT TCC GGT TTG AGA GCT GGT TTG TTC CAC CCA ACT Arg Pro Leu Ala Cys Ser Gly Leu Arg Ala Gly Leu Pho His Pro Thr-

820 825 830 835 840 845 850 855 860 863

ACC GOT TAC TCC TTG CCA TTG GCT GTT GCT GTC GCT GAT AGA TTG TCC Thr Gly Tyr Ser Leu Pro Leu Ala Val Ala Val Ala Asp Arg Leu Sex>

870 875 880 885 890 895 900 905 910 915

GCC TTG GAC GTT TTC ACC TCC GCT TCT ATC CAC CAC GCT ATC ACC CAC Ala Leu Asp Val Fhe Thr Ser Ala Ser Ile His Ris Ala Ile Thr His>

920 925 930 935 940 945 950 955 960

THE GCT AGA GAG AGA TOG CAA CAA CAA GCT THE THE AGA ATG THE AAC. The Ala Ary Glu Ary Trp Glu Glu Glu Gly Phe Phe Ary Met Leu Assa

965 970 975 980 985 990 995 1000 1005 1010

AGA ATC TTC TTC TTG GCT CCA GCT GAC TCC AGA TGG AGA GTT ATC ARY Het Leu Phe Leu Ala Gly Pro Ala Asp Ser Ary Trp Ary Val Met>

1015 1020 1025 1030 1035 1040 1045 1050 1055

CAA AGA TTC TAC GGT TTG CCA GAG GAC TTG ATC GCT AGA TTC TAC GCT GIn Arg Phe Tyr Gly Leu Pro Glu Aep Leu Ile Ale Arg Phe Tyr Ale>

1060 1065 1070 1075 1080 1085 1090 1095 1100 1105

GOT AAG TYG ACC TYG ACT GAC AGA TYG AGA AYC TYG TCC GGT AAG CCA Gly Lys Leu Thr Leu Thr Asp Arg Leu Arg Ile Leu Ser Gly Lys Pro>

1110 1115 1120 1125 1130 1135 1140 1145 1150 1155

CCA GTC CCA GTT TTG CCT GCT TTG CAR GCT ATC ATG ACT ACC CAC AGA Pro Val Pro Val Leu Ala Ala Leu Gln Ala Ile Met Thr Thr His Argy

1160 1165

TAA TAG ATC TGG

••• ,

【図18】

5 10 15 20 25 30 35 40 45 50

GGTCTAGAT ATG ACC AAC ITC TTG ATC GTT GTC GCT ACC GTT TTG GTT ATG

Met Thr Aen Phe Leu Ile Val Val Ala Thr Val Leu Val Met>

55 40 45 70 75 80 85 90 95

GAG TTG ACT GCT TAC TCC GTC CAC AGA TGG ATC ATG CAC GGT CCA TTG Glu Leu Thr Ala Tyr Ser Val His Arg Trp Ile Hec His Gly Pro Leub

100 105 110 115 120 125 130 135 140 145

150 155 160 165 170 175 180 185 190 195

GAG AAG AAC GAC TTG TAC GGT TTG GGT TTC GCT GTT ATC GCT ACC GTC Glu Lys Axm Asp Leu Tyx Gly Leu Val Phe Ala Val Ile Ala Thr Val>

200 205 210 215 220 225 230 235 240

TTG TTC ACC GTT GGT TGG ATC TGG GCT CCA GTT TTG TGG TGG ATC GCT Leu Phe Thr Val Gly Trp Ile Trp Ala Pro Val Leu Trp Trp Ile Ale-

245 250 255 260 265 270 275 280 285 290

TTG GGT ATG ACT GTC TAC GGT TTG ATC TAC TTC GTT TTG CAC GAT GGT Leu Cly Net Thr Val Tyr Gly Leu Ile Tyr Phe Val Leu His Asp Gly>

295 300 305 310 315 320 325 330 335

TTG GTC CAC CAA AGA TGG CCA TTC AGA TAC ATC CCA AGA AAG GGT TAC Leu Val His Gln Arg Txp Pro Phe Arg Tyr lle Pro Arg Lys Gly Tyr>

340 345 350 355 360 365 370 375 380 385

•

CCT AGA AGA TTG TAC CAA GCT CAC AGA TTG CAC CAC GCT GTC CAG GGT Ala Arg Arg Leu Tyr Gln Ala Mis Arg Leu Mis Eis Ala Val Glu Gly>

•

【図20】

5 10 15 20 25 30 35 40 45 50

GOTCTAGAT ATG TCC QCT CAC QCT TTG CCA AAG QCT GAC TTG ACT GCT ACC Bet Ser Ale Ris Ale Leu Pro Lys Ale Asp Leu Thr Ale Thr>

55 60 65 78 75 80 85 90 95

THE ATE STE THE GET ATE ATE ATE GET TOO THE GET THE CAN SET LOU TIE VAL SET CHY CHY TIE ALA ALA TEP LOU ALA LOU HIS>

100 105 110 115 120 125 130 135 140 145

GTT CAC OCT TIG TOG TIC TIG GAC GCT GCT GCT CAC CCA ATC TIG GCT Val His Ala Leu Tip Fhe Leu Asp Ala Ala Ala His Pro Lie Leu Ala>

150 155 160 165 170 175 180 185 190 195

ATC GCT AAC TTC TTG GGT TTG ACC TGG TTG TCT GTC GGT TTG TTC ATC Ile Ala Asn Phe Leu Gly Leu Thr Trp Leu Ser Val Gly Leu Phe Ile>

200 205 210 215 220 225 230 235 240

ATC GCT CAC GAC GCT ATG CAC GGT TCC GTT GTC CCA GGT AGA CCA AGA
Tle Ala His Asp Ala Net His Gly Ser Val Val Pro Gly Arg Pro Arg>

245 250 255 260 265 270 275 280 285 290

GCT AAC GCT GCT ATG GGT CAA TTG GTT TTG TGG TTG TAC GCT GGT TTC Ala Aan Ala Ala Met Gly Gln Leu Val Leu Trp Leu Tyr Ala Gly Phe>

295 300 305 310 315 320 325 330 335

TOT TOG AGA ANG ATG ATC OTT AND CAC ATG GCT CAC CAC AGA CAC GCT Ser Trp Arg Lys Het Ile Val Lys His Het Ala Ris His Arg His Ala>

340 345 350 355 360 365 370 375 380 385

•

• •

OCT ACT GAT GAC GAC GCA GAT TTC GAC CAC GGT GGT CCA GTT AGA TGG Gly Thr Amp Amp Amp Pro Amp Pho Amp His Gly Gly Pro Val Ary Trp>

【図21】

390 395 400 405 410 415 420 425 430 435

TMC GCT AGA TTC ATC GCT ACT TAC TTC GGT TGG AGA GAG GGT TTG TTG

Tyr Ala Arg Phe 11e Gly Thr Tyr Phe Gly Trp Arg Glu Gly Leu Leu>

483 490 493 500 505 510 515 520 525 530

ATG TAC OTT OTC TTC TGG CCA TTG CCA TCC ATC TTG GCT TCT ATC CAA

Het Tyr Val Val Phe Trp Pro Leu Pro Ser Ile Leu Ala Ser Ile Gin>

580 585 590 595 600 605 610 615 620 625

TTC CCA GAC AGA CAC AAC GCT AGA TCC TCC AGA ATC TCT GAT CCA GTT

Phe Pro Asp Ary His Amm Ale Ary Ser Ser Ary Ile Ser Amp Pro Val>

630 635 640 645 650 655 560 665 670 675

TCC TTG TTG ACC TGT TTC CAC TTC GGT GGT TAC CAC CAC GAG CAC CAC

Ser Lew Lew Thr Cys Phe His Phe Gly Gly Tyr His His Glu His His

725 730 735 740 745

GOT GAC ACC GCT TAG TAG ATC TCC

Gly Asp Thr Ala *** >

【図22】

F-1

CGTCTAGATATGACCOTTTCTCCTAAGAAGCACCTTCACTTGACCAGAGACCCTCCTGACCAATTGTTCCCTGACATCCA CADAAGATTGGATCAATTGTTGCCAGTCGAGGGTGAGAGAGACCTTCGTCCTCCTATGAGAGAGGGGTGCTTTGCCTCCA CGTAAGAGAATCAGACCAATGTTGTTGTTGTTGACTCCTAGAGACCCTTCGAA

F.7

E-3

AAGAGCTCTCTAACCCTATCCGTATCCAAGGTTTCAAGGTCAAGTTCAAGGACTTCTCCCAGGGGTGATAAGCCAAGA TCCGCTGAGGCTATCTTGATGACTAACCACTTCAAGACCTCCACCTTGTTCTGTGCTTCCATGCAAATGGCTTCCATCGTTG CTAACGCTTCCTCTGAGCCTAGAGACTGTTTCCACAGATTCTCTTTCCATTTCGTTCAAGCTTAA

E-4

CGAACCTTTCCAATTGTTCGATGACTTGACCCATGGTATGACCGACACTCGTAACGACTCTTAACCAAGATGCTGGTAAGT CCACTTTGGTTAACTTGTTCGGTCCAAGACCTGTCCAAGAAGATTCAGACAACACTTCCAACTTCCCAAGTTCCGAGCACTTGTC CCCTGCTTGTCAACACGGTCACCCTACCCAACACTTCATCCAACCCTTGGTTCGACAAGAAGTTGGCTCCTGTTTCTTAGTAG ATCTGG

B. 1

B-2

AAGATATCGCTCCAGCTTACCCTTTCGATCACTTCGAGGGGTTTCGCTATGGACGTCAGAGAGGCTCAATACTCCCAATTC
GACGACACCTTGAGATACTGTTACCACCTTCGTGGTGTCGTTTGGTTTGATGATCGCTCAAATCATCGCTGTCAGAGATAACG
CTACCTTGGACAGAGCTTGTGACTTGGGTTTGGCTTTCCAATTGACTAACATCCCTAGAGACATCGTTGACGACGACGCTCACCC
TCGTAGATGTTACTTCCCAACCTTCCTGGTTGGAGCACGAGGGTTTGAACAAGGAGAACTACGCTGCTCCAGAGAACAGACA
ACCTTAA

B-3

TTAAGCITTIGTCCAGAATCCCTAGAAGATTCGTTCAAGACGCTGAGCCATACTACTTGTCCGCTACCGCTGGTTTGGCTG GTTTGCCATTGAGATCCCCTTGGGCTATCGCTACCGCTAAGCAAGTCTACAGAAAGATCGGTGTTAAGGTTGAGCAAGCTG GTCAACAAGCCTGGGACCAAAGACAATCTACTACCACCCAGAGAAGTTGACTTTGTTGTTGGCCTGCTTCCGGTCAAGCCT TGACCTCCAGAATGAGAGCTCACCCACCAAGACCACCTCACTTGTGGCAAAGACCATTGTAGCAGATCTAA

1-1

TTAATCTAGATATCAACCCAACCAACCACTGTTATCCGTCCTGGTTTCCGTTCGCTTTCGCTATCAGATTGCAAGGTCCTG GTATCCCAGTCTTGTTTOTTCGAGCAAAGAGACAAGCCAGGTCGTAGAGCTTACCTTTACGAGGACCAAGGTTTCACCTTCG ATCCTCGTCCAACCGTCATCACTGACCCATCCGCTATCGAGGAGTTGTTCGCTTTTCGCTGGTAAGCAATTGAAGGAGTACGT TGAGCTCTT

1-2

TITGAGCTETTOCCAGTEACCECATTETACAGATTGTGTGGGAGTCCGGTAAGGTCTTCAACTACGACAACGATCAAACT AGATTGGAGGCTCAAATCCAACAATTCAACCCAAGAGACGTCGAGGGTTACAGACAATTCTTGGACTACTCCAGAGCTGTT

【図23】

TTCAAGGAGGGTTACTTGAAGTTGGGTACTGTTCCATTCTTGTCTTTCAGAGATATGTTGAGAGCTGCTCCACAATTGGCTAAGTTGCAAAGGCTGGAGAACCTGCTCCACAATTGGCTAA

1-3

1-4

1-5

TITUAGCITCATCGACQAGATTITICAACCACGACGGTTTGGCTGAGGACTTCTCCTTGTACTTCCACGCTCCATGTGTTACC
GATTCCTCTTTGCCTCCAGAGGGTTGTGGTTCCTACTACGTTCTGCCTCCAGTTCCACACTTCGGTACTTGGACCG
GACTGTCGAGGGTTCCAAAGTTGAGAGACAGAATCTTCCCTTACTTGGAGCAACACTACATGCCAGGTTTGAGATCCCAATT
GGTTACCTT

1.6

TITGGTTACCCACAGAATGTTCACCCCATTCGATTTCAGAGACCAATTGAACGCTTACCACGGTTCTGCTTTCTCCGTCGA GCCAGTTTTGACTCAATCCGCTTGGTTCAGACCACCAACAGAGACCAACAGACCATCACCAACTTGTACTTGGTCCGGTGCTGG TACTCACCCAGGTGCTGGTATCCCAGGTGTTATCGGTTCCGCTAAGGCTACTCCTCGTTTGATGTTCGACGATTTGATCTGA CAGATCTAAGG

Y-1

AATCTAGATATOCAACCACCACTACGACTIGATCTTOGTTOGTGCTGGTTTGGCTAACGGTTTGATCGCTTTGAGATTGCAA
CAACAACAACCAGACATGAGAATCTTGTTGATCGACGCTCCTCCACAAGCTGGTGGTAACCACCACCTGGTCCTTCCACCAC
GACGACTTGACCGAGGTCCCAACACACAGATGGATCGCTCCATTGGTTGTCCACCACTGGCCAGACTACCAAGTTAGATTCCCA
ACTAGAAGAAGAAGCTTGG

Y-2

GGAAGCTTAACTCCGGTTACTTCTGTATCACCTCTCAAAGATTCOCTGAGGTTTTGCAAAGACAATTCGGTCCACACTTG
TGGATGGATACCCCTGTGGCTGAGGTCAACCCTGAGTCCGTTAGATTGAAGAACCGTCAAGTTATCCGTGCTAGACCTGTCA
TCGACGGTAGAGGTTACCCTCCTAACTCCGCTTTGTCTGTTTCCTAAGCCTTTCATCGGTCAAGAGTTGGAGAGATTGTCCCA
CCCACACGGTTTGTCCTCCCCAATCATCATCGACGCTACTGTCGACAA

Y-3

AAGTEGACCAACAAAACGITTACAGATTCGTTTACTCCTTGCCCATTGTCCCCAACCAGATTGTTGATCGAGGACACCCA CTACATCGACAACGCTACTTTGGACCCCAGAGTGTCCTAGACAAAACATCTGTGACTACCCTGCCTCAACAAGGTTGGCAACT CCAAACTTTCCTCAGAGAGGACCAACGTGCTTTGCCAATCACTTTGTCGGTAACGCTGACGCTTTCTGCCAACAAGACC ATTGGCTTGTTCCGGTTTGAGGAGCTCGTTTGTTCCACCCAACTACCCGTTACTCCTTGCCATTGGCTGTTGCTCTCGCTGATA GATTGTCCCCCTTGGTT

Y-4

【図24】

【図30】

Y-4-IC

CCAGATCTATTATCTGTGGGTAGTCATGATAGCTTGCAAAGCAGCCAAAACTGCGACTGGTGGCTTACCGGACAAGATTCTCAATCTGTCA

Y-4-2

CANCANGGITTCTTCAGAATGTTGAACAGAATGTTGTTCTTCCCTCCAGCTCCAGCTCCAGATCGAGAGTTATCCAAAGATTCTACCGTTTC

Y-42C

GACAAGATTETCAATCTGTCAGGTCAAGGTCAACTTACCAGCGTAGAATCTAGCGATCAAGTCCTCTGGCAAACCGTAGA ATCTTTGCATAAC

【図25】

E-1-F1 GGTCTAGATATGACCGTTTGTGCTAAGAAGCACGTTCACTTGACCAGAGACGCTGCTGAGCAATTGTTGCCTGAC E-1-F2 E-1-R1 TTCCAAGGTCTCTAGCAGTCAACAACAACAACATTGGTCTGATTCTCTTACCTGGAGCCAAAGCACCCTCTCTCA E-1-R2 ACCTGGAGCCAAAGCACCCTCTCTCATAGCAGCACCAACAACCTCTCTCACCCTCGACTGGCAACAACTTGATCC AACCTIGGTIGIGCTGTCTCCCACGACGGTTTGTTGGATTTGGCTTGTGCTGTTGAGATGGTTCACGCTGCTTCCTTGATCT TGGACG E-2-F2 CTCTCAA E-2-R1 TTGAGCTCGGAGACAGCTCTGTTCTTAGCCAATGGGGTCAAACQGTCAGCGCTCAGCGGATAACACCGAAAGCCTTAGACA ACAAAGCAA ACACCCAAAAGCCTTAGACAACAACAACAACACCCCCAAGATAOCGACGTOCTCACCCTAGTGAGAGTGGATGGTTGGT CTACCTC E-3-F1 AAGAGCTCTCTAACGCTATCGGTATGCAAGGTTTGGTTCAAGGTCAATTCAAGGACTTGTCCGAGGGTGATAAGCCA E-3-F2 AGGACTTGTCCGAGGGTGATAAGCCAAGATCCGCTGAGGCTATCTTGATGACTAACCACTTCAAGACCTCCACCTTGT E-3-R1 TTAAGCTTGACCCAAATCCAAAGAGAATCTGTGCAAACAGTCTCTAGCCTCAGAGGAAGCGTTAGCAACGATCGAAG AGAGGAAGCGTTAGCAACGATCGAAGCCATTTGCATGGAAGCACAGAACAAGGTCGAGGTCTTGAAGTGGTTACTCAT E-4-F1 GGAAGCTTTCCAATTGTTGGATGACTTGACCGATGGTATGACCGACACTCGTAACGACTCTAACCAAGATGCTCGTAAGT CCA E-4-F2 CTCTAACCAAGATGCTGGTAAGTCCACTTTGGTTAACTTGTTGGGTCCAAGAGCTGTCGAGGAGAGAGTTGAGACAACACT T CCAGATCTACTAAGAAACAGCCAACTTCTTGTCGAACCAGGCTTGGATGAAGTGTTTGGGTAGCCGTGTTTGA E-4-R2 TTGGGTAGCGTGACCGTGTTGACAAGCAGCGGACAAGTGCTCGGAAGCCAATTGCAAGTGTTGTCTCAATCTCTCCGA C

【図26】

9.1.1

B-I-IR

TTGATATCGTGACCCATAGCAACCTCTTGGAAACCACCGAAACCTGGCTCGTGCATTTGGGAACCAGCGTAGGCTTGTCTAGTCTTCATCTCCAATTG

R-1-7

GCTTCCAAGTTGTTCGACGCTAAGACTAGAAGATCCGTCTTGATGTTGTACGCTTGGTGTAGACACTGTGACGATGTTATC
GACGACCAAACCTTG

R-1-21

CTAGTCTTCATCTCCAATTGCATCAATCTTTGCTCTGGGGGTTTGCAAAGCTCGTTGTCTAGCTTGGAAACCCCAAGGTTTGG TCGTCGATAACATCG

B-2-1

AAGATATCGCTCCAGCTTACCCTTTCGATCACTTCGAGGGGTTTCGCTATGGACGTCAGAGAGGCTCAATACTCCCAATTG

B-2-1R

 ${\tt TTAAGCTIGTCTCTTGGAGCAGCGTAGTTCTCCTTGTTCAAACCCTCGTGCTCCAACCAGGAAGCTGGCAAGTAACCATCTACCAGCGTGAGCGTC$

B-2-2

GGACGACACCTTGAGATACTGTTACCACGTTGCTGGTGTGGTTTGATGATGGCTCAAATCATGGGTGTCAGAGATAACCCTACCTTGGACAGAGAC

B-2-2R

CATCTACCAGCGTGAGCGTCCAACGATGTCTCTAGCGATGTTAGTCAATTGGAAAGCCAAACCCAAGTCACAAGCTC

B-3-1

TTAAGCTTTGTCCAGAATCGCTAGAAGATTGGTTCAAGAGCCTGAGCCATACTACTTGTCCGCTACCGCTGGTTTGGCTG

R-1-1R

B-3-2

 ${\tt TGGTTTGCCATTGGGGTTGGGGTATCGCTACCGGTAAGCAAGTCTACAGAAAGATCGGTGTTAAGGTTGAGCAAGCTGGTCAACAAGCCTG}$

B-3-2R

ACCOGAACCAACAACAACAACTICTCTCTCCCCCCCCTGGTAGTAGATTGTCTTTGGTCCCAGGCTTGTTGACCAGCTT

【図31】

Z-1-F1

GGTCTAGATATGACCAACTTCTTGATCGTTGTCCCTACCGTTTTCGTTATCCAGTTCACTGCTTACTCCGTCCACAGATGG
ATCATGCACGGTCC

Z-1-F2

TCCACAGATGGATCATGCACCGTCCATTGGGTTGGGGTTGGCACAAGTCCCACCACGAGGAGCACGACCACGCTTTGG
Z-1-R1

Z-1-R2

CGGTAGCGATAACAGCGAAAACCAAACCGTACAAGTGGTTCTTCTGCAAAGCGTGGTCGTGCTCCTGGTGGGGACT Z-2-FI

CCCTCTACGCTTTCATCTACTTCCTTTTTCCACGATGGTTTCCTCCACCAAAGATGGCCATTCAGATACATCCCAAGAAAG

Z-2-F2

CCCAAGAAAGGGTTACGCTAGAAGATTGTACCAAGCTCACAGATTGCACCACCCTGTCGAGGGTAGAGACCACTG

CCAGATETACTAGGTTCTCTCTTGAGGCTCAGCTCTCAAGACACCGGACATCTTCAAGTCTTGCTTCAACTTATCAACTG

Z-2-R2

TTATCAACTOGTOGACCGTAGATGAAACCGAAAGAAACACAGTGGTCTCTACCCTCGACAGCGTGCTGCAATCTG

【図27】

j-1-1
TTAATCTAGATATGAACCCAACCACTGTTATCGGTCCTCGTTTCGGTTTCGCTTTTCGCTATCAGATTCCAACCTCCTG
.
1-1-1C
AAGAGCTCAACGTACTCCTTCAATTGCTTACCAGCCAAAGCGAACAACTCCTCGATAGCGGATGGGTCAGTGATGACGG
πg
1-1-2
TCAGATTGCAAGCTGCTCGTATCCCAGTCTTGTTGTTCGACCAAAGAGACAAGCCAGGTGGTAGAGCTTACGTTT
I-1-2C
COGTCAGTGATGACGGTTGGACCAGCATCGAAGGTGAAACCTTGGTCCTCGTAAACGTAAGCTCTACCACCTGGC
I-2-1
TTGAGCTCTTGCCAGTCACCCCATTCTACAGATTGTGTTGGGAGTCCCGTAAGGTCTTCAACTACGACAACGATCAAACT
AGATTG
I-2-IC
AAGTATACGGATCTCCACGCTTCCAACTTACCCAATTGTCGAGCACCTCTCAACATATCTCTGAAAGACAAGAATCGAA
CACTACC
1.2.2
CGACAACGATCAAACTAGATTGGAGGCTCAAATCCAACAATTCAACCCAAGAGACGTCGAGGGTTACAGACAATTCTTG
GACT
I-2-2C
AAGACAAGAATCGAACAGTACCCAACTTCAAGTAACCCTCCTTGAAAACAGCTCTGGAGTAGTCCAAGAATTGTCTGTA
ACCC
1-3-1
TTGTATACTCCAAGGTTCCTTCCTACATCGAGGACGAGCACTTGAGACAAGCCTTCTCCTTCCACTC
1-3-1C
CCAAGCTTGATCATACCTTCGACCAAAGCACCACTACCACCTCTTCGGGAACCAAACACCCCACTC
1-3-2
CAAGCCTTCTCCTTCCACTCTTTGTTCGTCCGTCGTAACCCCATTCCCTACCTCCCATCTCCATCTACA
1.3.2C
GAACCAAACACCCCACTCTCTCCCAAAGCGTGGATCAAGGTGTAGATGGAGGAGGTAGCGAAT
141
CGAACCTTTTCCAAGACTTGOGTGAGGTTGTCTTGAACGCTAGAGTTTCTCACATGGAGACCACTGGTAACAAGATC
GAGGCTGTCCACTTGGAG
[4]C
AAGAGCTCTCTGTATCTTGGACCGAAACAGACGGTGTGGTGAGCCAATTGATCGTGGTGGTGGTTCAAACCGAAGTACA
AAACGAACAAGGAGTTAGA
142
ATCOAGGCTGTCCACTTGGAGGATGGTAGAAGATTCTTGACCCAAGCTGTTCCTTCC
CAGAGACTIGITCCC
L42C
CANAACGAACAAGGAGTTAGACATTICTCTTAGTTTCCAACTTGTTCGATTCCTTGACAGCAGCTCGGTGTTCGGACAACA
ACTCTCTGTAGCTCTGA
1-5-1 TTGAGCTCATCOACGAGATTTTCAACCACGACOGTTTGGCTGAGGACTTCTCCTTGTACTTCCACGCTCCATGTGTTACC
GA
1-5-1C
AAGGTAACCAATTGCGATCTCAAACCTGGCATGTAGTGTTGCTCCAAGTAAGCGAAGATTCTGTCTCAACTTTGGACC
σ
1-5-2
TOCACGCTCCATGTGTTACCGATTCCTCTTTGGCTCCAGAGCGTTGTGGTTCCTACTACGTCTTGGCTCCAGTTCC

【図29】

Y-1-3

AATCTAGATATOCAACCACCACTACGACTTGATCTTGGTTGGTCCTCGTTTTGGCTAACGGTTTTGATCCCTTTTGAGATTTCCA

Y-1-1C

CCAAGCTTTCTTCTAGTTGGGAATCTAACTTGGTAGTCTGGCCAGTGGTGGACAACCAATGGAGCGATGCATCTGTG

Y-1-2

TTGATCCCTTTGAGATTCCAACAACAACAACAACAGCAGACATGAGAATCTTGTTGATCGACCCTCCTCCACAACCTCGTCGTAA

Y-1-2C

AATGGAGCGATCCATCTGTGTTGGGACTCGGTCAAGTCGTCGTGGGAAGGACCAGGTGTGGTTACCACCAGCTTGTCG

Y-2-1

GGAAGCTTAACTCCCGTTACTTCTGTATCACCTCTCAAAGATTCCCTGAGGTTTTCCAAAGACAATTCCGTCCACACTTG
TCGATCGATCC

Y-2-10

Y-2-2

CCACACTTGTGGATGGATACCGCTGTTGCTGACGTCAACGCTGAGTCCGTTAGATTGAAGAAGGGTCAAGTTATCGGTGC
TAGAGCT

Y-2-2C

 ${\tt GATGAAGOCTTGGAAACCAACAGACAAAGCGGAGTTAGCAGCGTTAACCTCTACCGTCGATGACAGCTCTAGCACCGATAACTTGACC}$

Y-3-1

Y-3-10

 ${\tt AACCAAGCCGACAACTCTATCAGCGACAGCAACAGCCAATGGCAAGGAGTAACCGGTAGTTTGGGTTGGAACAACCAGCTCTCAAACCGGAACAAGCCAAT}$

Y-3-2

 ${\tt TACATCGACCACCCTACTTTGGACCCAGAGTGTGCTAGACCAAAACATCTGTGACTACGCTGCTCAACAAGGTTGGCAACTCCAAACTTTGCTCAGAGAGGG$

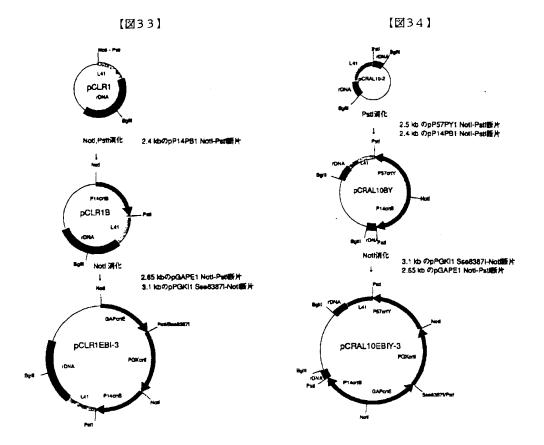
Y-3-20

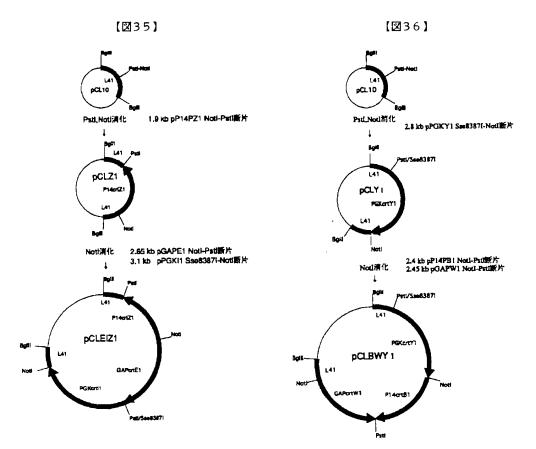
TCAAACCGGAACAAGCCAATGGTCTTTGTTGCCAGAAAGCGTCAGGGTTACCAGACAAAGTGATTGGCAAAGCACCTTU

Y-4-1

【図32】

F1-1 TTATCAACTOCTGGGGCCTAGATGAAACCGAAAGAAACACAGTGGTCTCTACCCTCGACAGCGTCGTCCAATCTG F1-2 GTCTCCCGTCGTATCATCCCTGCTTGCTTGCCTTTGCACGTTCACGCTTTGTGGTTCTTGGACGCTGCTGCTCACCCAATC TTCC F2-1 GGCCAAGCTTGGGTAGACCAAGACCTAACGCTGCTATGGGTCAATTGGTTTTGTGGTTGTACGCTGGTTTCTCTT F2-2 TTGTGGTTGTACGCTGGTTTCTCTTGGAGAAAGATGATCGTTAAGCACATCGCTCACCACAGACACGCTGGTACTGATGA F2-3 ACCACAGACACCCTGGTACTGATGACGACCCAGATTTCGACCACCGTCGTCCAGTTAGATGGTACGCTAGATTCATCGG T F3-1 F3-2 GACAGACACAACOCTAGATCCTCCAGAATCTCTGATCCAGTTTCCTTGTTGACCTGTTTCCACTTCCGTGGTTAC AGOTCAA R1-2 ACAAACCGACAGACAACCACCTCAAACCCAAGAAGTTAGCGATAGCCAAGATTGGGTGAGCAGCAGCGGCCAAGAACC ACAAAGC TTGTGGTTGTACGCTGGTTTCTCTTGGAGAAAGATGATCGTTAAGCACATGCCTCACCACAGACACGCTGGTACTGATGA R3-1 $\tt CCCAGATCTACTAAGCGGTGTCACCCTTGGTTCTGGTCGATGGCAATCTCCACCATGGGACAGTTGGGTG$ R3-2 ATCTCCACCATGGGACAGTTGGGTGCAAGTGGTGGTGGTGGTGGTAACCACCGAAGTGGAAACAGGTCAACAAGG

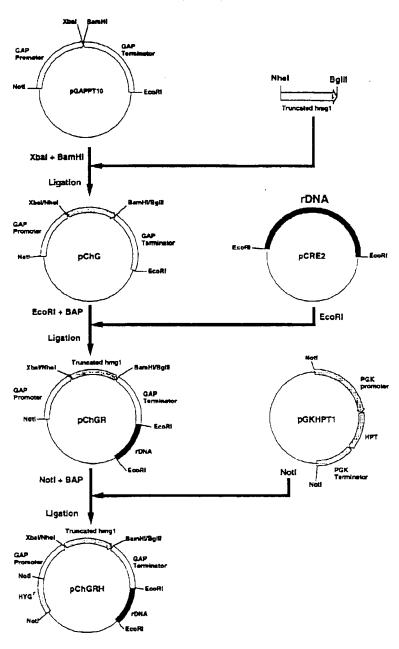




【図37】

1
$\verb"MPPLFKGLKQMAKPIAYVSRFSAKRPIHIILFSLIISAFAYLSVIQYYFNGWQLDSNSVF"$
120
ETAPNKDSNTLFQECSHYYRDSSLDGWVSITAHEASELPAPHHYYLLNLNFNSPNETDSI
180
PELANTVFEKDNTKYILQEDLSVSKEISSTDGTKWRLRSDRKSLFDVKTLAYSLYDVFSE
240
${\tt NVTQADPFDVLIMVTAYLMMFYTIFGLFNDMRKTGSNFWLSASTVVNSASSLFLALYVTQ}$
300
CILGKEVSALTLFEGLPFIVVVVGFKHKIKIAQYALEKFERVGLSKRITTDEIVFESVSE
. 360
EGGRLIQDHLLCIFAFIGCSMYAHQLKTLTNFCILSAFILIFELILTPTFYSAILALRLE
420
MNVIHRSTIIKQTLEEDGVVPSTARIISKAEKKSVSSFLNLSVVVIIMKLSVILLFVFIN
480
FYNFGANWVNDAFNSLYFDKERVSLPDFITSNASENFKEQAIVSVTPLLYYKPIKSYQRI
540
EDMVLLLLRNVSVAIRDRFVSKLVLSALVCSAVINVYLLNAARIHTSYTADQLVKTEVTK
600
KSFTAPVQKASTPVLTNKTVISGSKVKSLSSAQSSSSGPSSSSEEDDSRDIESLDKKIRP
660
LEELEALLSSGNTKQLKNKEVAALVIHGKLFLYALEKKLGDTTRAVAVRRKALSILAEAF
720
VLASDRLPYKNYDYDRVFGACCENVIGYMPLPVGVIGPLVIDGTSYHIPMATTEGCLVAS
780
AMRGCKAINAGGGATTVLTKDGMTRGPVVRFPTLKRSGACKIWLDSEEGQNAIKKAFNST
840
SRFARLQHIQTCLAGDLLFMRFRTTTGDAMGMMISKGVEYSLKQMVEEYGWEDMEVVSV
900
SGNYCTDKK PAAINWIEGRGKSVVAEATIPGDVVRKVLKSDVSALVELNIAKNLVGSAM
960
GSVGGFNAHAANLVTAVFLALGQDPAQNVESSNCITLMKEVDGDLRISVSMPSIEVGTIC
1020
GGTVLEPQGAMLDLLGVRGPHATAPGTNARQLARIVACAVLAGELSLCAALAAGHLVQSI
1054
MTHNRKPAEPTKPNNLDATDINRLKDGSVTCIKS

【図38】



フロントページの続き

(51) Int. Cl. 6 //(Cl2N 15/09 ZNA Cl2R 1:01) (Cl2N 1/19 FΙ

C12R 1:72) (C12P 7/04 C12R 1:72)

(72) 発明者 近藤 恵二

神奈川県横浜市金沢区福浦 1 -13-5 麒 麟麦酒株式会社基盤技術研究所内